

(12)特許協力条約に基づいて公開された国際出願

(19) 世界知的所有権機関
国際事務局(43) 国際公開日
2002 年 8 月 15 日 (15.08.2002)

PCT

(10) 国際公開番号
WO 02/062996 A1(51) 国際特許分類: C12N 15/12, 1/15, 1/19, 1/21, 5/10,
C12P 21/02, C07K 14/47, 16/18, A61K 45/00, A61P 1/00,
G01N 33/15, 33/50, 33/53, C12P 21/08つくば市 竹園 1 丁目 6 番地 2 つくば・さくら団地
9 0 5 - 5 0 5 Ibaraki (JP).

(21) 国際出願番号: PCT/JP02/00837

(74) 代理人: 小林 浩 外(KOBAYASHI, Hiroshi et al.); 〒
104-0028 東京都 中央区 八重洲 2 丁目 8 番 7 号 福岡
ビル 9 階 Tokyo (JP).

(22) 国際出願日: 2002 年 2 月 1 日 (01.02.2002)

(25) 国際出願の言語: 日本語

(81) 指定国 (国内): AE, AG, AL, AM, AT, AU, AZ, BA, BB,
BG, BR, BY, BZ, CA, CH, CN, CO, CR, CU, CZ, DE, DK,
DM, DZ, EC, EE, ES, FI, GB, GD, GE, GH, GM, HR, HU,
ID, IL, IN, IS, JP, KE, KG, KR, KZ, LC, LK, LR, LS, LT,
LU, LV, MA, MD, MG, MK, MN, MW, MX, MZ, NO, NZ,
OM, PH, PL, PT, RO, RU, SD, SE, SG, SI, SK, SL, TJ, TM,
TN, TR, TT, TZ, UA, UG, US, UZ, VN, YU, ZA, ZM, ZW.

(26) 国際公開の言語: 日本語

(30) 優先権データ:
特願 2001-26798 2001 年 2 月 2 日 (02.02.2001) JP(71) 出願人 (米国を除く全ての指定国について): 武田薬品
工業株式会社 (TAKEDA CHEMICAL INDUSTRIES,
LTD.) [JP/JP]; 〒541-0045 大阪府 大阪市 中央区道修
町四丁目 1 番 1 号 Osaka (JP).(84) 指定国 (広域): ARIPO 特許 (GH, GM, KE, LS, MW,
MZ, SD, SL, SZ, TZ, UG, ZM, ZW), ユーラシア特許
(AM, AZ, BY, KG, KZ, MD, RU, TJ, TM), ヨーロッパ特
許 (AT, BE, CH, CY, DE, DK, ES, FI, FR, GB, GR, IE, IT,
LU, MC, NL, PT, SE, TR), OAPI 特許 (BF, BJ, CF, CG,
CI, CM, GA, GN, GQ, GW, ML, MR, NE, SN, TD, TG).

(72) 発明者: および

(75) 発明者/出願人 (米国についてのみ): 大瀧 徹也
(OHTAKI, Tetsuya) [JP/JP]; 〒305-0821 茨城県 つくば
市 春日 1 丁目 7 番地 9 武田春日ハイツ 8 0 2 号
Ibaraki (JP). 増田 安司 (MASUDA, Yasushi) [JP/JP]; 〒
305-0032 茨城県 つくば市 竹園 1 丁目 8 番地 1 4 つ
くば・さくら団地 9 0 6 - 2 1 0 Ibaraki (JP). 高津 吉
広 (TAKATSU, Yoshihiro) [JP/JP]; 〒305-0032 茨城県添付公開書類:
— 国際調査報告書2 文字コード及び他の略語については、定期発行される
各 PCT ガゼットの巻頭に掲載されている「コードと略語
のガイダンスノート」を参照。

(54) Title: NOVEL PHYSIOLOGICALLY ACTIVE PEPTIDE AND USE THEREOF

(54) 発明の名称: 新規生理活性ペプチドおよびその用途

(57) Abstract: A novel peptide, a DNA encoding the same, etc. are provided. These peptide and DNA are usable in screening a compound capable of altering the binding properties of the peptide to a receptor protein to which the peptide can bind. The above peptide, a compound obtained by the above screening method, etc. are usable in, for example, treating and preventing diseases in digestive organs, etc.

(57) 要約:

WO 02/062996 A1

本発明は、新規ペプチドおよびそれをコードする DNA 等を提供する。これらのペプチド及び DNA は、そのペプチドとそれが結合し得るレセプタータンパク質との結合性を変化させる化合物のスクリーニングに用いることができる。前記ペプチド、前記スクリーニング方法によって得られた化合物等は、例えば、消化器疾患などの治療、予防等に使用することができる。

明細書

新規生理活性ペプチドおよびその用途

5 技術分野

本発明は、(i) 配列番号：8または配列番号：37で表わされるアミノ酸配列と同一または実質的に同一のアミノ酸配列を含有することを特徴とするペプチドまたはその塩、および(ii) オーフアンレセプタータンパク質である配列番号：47、配列番号：56、配列番号：63、配列番号：65、配列番号：66もしくは配列番号：67で表わされるアミノ酸配列と同一または実質的に同一のアミノ酸配列を含有するタンパク質またはその塩と、配列番号：8または配列番号：37で表わされるアミノ酸配列と同一または実質的に同一のアミノ酸配列を含有することを特徴とするペプチドまたはその塩を用いることを特徴とする、消化器疾患の予防・治療剤として有用な化合物またはその塩などのスクリーニング方法などに関する。

背景技術

生体のホメオスタシスの維持、生殖、個体の発達、代謝、成長、神経系、循環器系、免疫系、消化器系、代謝系の調節、感覚受容などの重要な機能調節は、様々なホルモンや神経伝達物質のような内在性因子あるいは光や匂いなどの感覚刺激をこれらに対して生体が備えている細胞膜に存在する特異的な受容体を介して細胞が受容し、それに応じた反応をすることによって行われている。このような機能調節に与るホルモンや神経伝達物質の受容体の多くは guanine nucleotide-binding protein (以下、Gタンパク質と略称する場合がある) と共役しており、このGタンパク質の活性化によって細胞内にシグナルを伝達して様々な機能を発現させることを特徴とする。また、これらの受容体タンパク質は共通して7個の膜貫通領域を有する。これらのことからこうした受容体はGタンパク質共役型受容体あるいは7回膜貫通型受容体と総称される。このように生体機能の調節には様々なホルモンや神経伝達物質およびそれに対する受容体タンパク質が存在して相互作用し、重要

な役割を果たしていることがわかっているが、未知の作用物質（ホルモンや神経伝達物質など）およびそれに対する受容体が存在するかどうかについてはいまだ不明なことが多い。

- 近年、ヒトゲノムDNAあるいは各種ヒト組織由来のcDNAのランダムな配列
- 5 決定による配列情報の蓄積および遺伝子解析技術の急速な進歩によってヒトの遺伝子が加速度的に解明されてきている。それにともない、機能未知のタンパクをコードすると予想される多くの遺伝子の存在が明らかになっている。Gタンパク質共役型受容体は、7個の膜貫通領域を有するのみでなくその核酸あるいはアミノ酸に多くの共通配列が存在するためそのようなタンパクの中から明確にGタンパク質
- 10 共役型受容体として区分することができる。一方でこうした構造の類似性を利用したポリメラーゼ・チェーン・リアクション（Polymerase Chain Reaction：以下、PCRと略称する）法によってもこうしたGタンパク質共役型受容体遺伝子が得られている。このようにしてこれまでに得られたGタンパク共役型受容体のうちには既知の受容体との構造の相同性が高いサブタイプであって容易にそのリガンドを
- 15 予測することが可能な場合もあるが、ほとんどの場合その内在性リガンドは予測不能であり、これらの受容体は対応するリガンドが見いだされていない。このことからこれらの受容体はオーファン受容体と呼ばれている。このようなオーファン受容体の未同定の内因性リガンドは、リガンドが知られていなかったために十分な解析がなされていなかった生物現象に関与している可能性がある。そして、このような
- 20 リガンドが重要な生理作用や病態と関連している場合には、その受容体作動薬あるいは拮抗薬の開発が革新的な医薬品の創製に結びつくことが期待される（Stadel, J. et al., *TiPS*, 18巻、430-437頁、1997年、Marchese, A. et al., *TiPS*, 20巻、370-375頁、1999年、Civelli, O. et al., *Brain Res.*, 848巻、63-65頁、1999年）。しかし、これまで実際にオーファンGタンパク質共役型受容体のリガンドを同定し
- 25 た例はそれほど多くない。

最近、幾つかのグループによってこうしたオーファン受容体のリガンド探索の試みがなされ、新たな生理活性ペプチドであるリガンドの単離・構造決定が報告されている。ReinsheidらおよびMeunierらは独立に、動物細胞にオーファンGタンパク質共役型受容体LC132あるいはORL1をコードするcDNAを導入して受容体を発現させ、

その応答を指標としてorphanin FQあるいはnociceptinと名付けられた新規ペプチドをブタ脳あるいはラット脳の抽出物より単離し、配列を決定した (Reinscheid, R. K. et al., Science, 270巻、792-794頁、1995年、Meunier, J.-C. et al., Nature, 377巻、532-535頁、1995年)。このペプチドは痛覚に関与していることが報告されたが、さらに、受容体のノックアウトマウスの研究により記憶に関与していることが明らかにされた (Manabe, T. et al., Nature, 394巻、577-581頁、1998年)。

その後これまでに上記と同様な方法によりPrRP (prolactin releasing peptide)、orexin、apelin、ghrelinおよびGALP (galanin-like peptide) などの新規ペプチドがオーファンGタンパク質共役型受容体のリガンドとして単離された (Hinuma, S. et al., Nature, 393巻、272-276頁、1998年、Sakurai, T. et al., Cell, 92巻、573-585頁、1998年、Tatemoto, K. et al., Biochem. Biophys. Res. Commun., 251巻、471-476頁、1998年、Kojima, M. et al., Nature, 402巻、656-660頁、1999年、Ohtaki, T. et al., J. Biol. Chem., 274巻、37041-37045頁、1999年)。

一方、これまで明らかでなかった生理活性ペプチドの受容体が同様な方法によって解明される場合もある。腸管収縮に関与するmotilinの受容体がGPR38であることが明らかにされた (Feighner, S. D. et al., Science, 284巻、2184-2188頁、1999年) ほか、SLC-1がメラニン凝集ホルモン (MCH) の受容体として同定され (Chambers, J. et al., Nature, 400巻、261-265頁、1999年、Saito, Y. et al., Nature, 400巻、265-269頁、1999年、Shimomura, Y. et al., Biochem. Biophys. Res. Commun., 261巻、622-626頁、1999年、Lembo, P. M. C. et al., Nature Cell Biol., 1巻、267-271頁、1999年、Bachner, D. et al., FEBS Lett., 457巻、522-524頁、1999年)、またGPR14 (SENr) がurotensin IIの受容体であることが報告された (Ames, R. S. et al., Nature, 401巻、282-286頁、1999年、Mori, M. et al., Biochem. Biophys. Res. Commun., 265巻、123-129頁、1999年、Nothacker, H.-P. et al., Nature Cell Biol., 1巻、383-385頁、1999年、Liu, Q. et al., Biochem. Biophys. Res. Commun., 266巻、174-178頁、1999年)。MCHはそのノックアウトマウスが羸瘦のphenotypeを示すことから肥満に関与することが示されていたが (Shimada, M. et al., Nature, 396巻、670-674頁、1998年)、その受容体が明らかにされたことにより抗肥満薬としての可能性を有する受容体拮抗薬の探索が可能となった。また、

urotensin IIはサルに静脈内投与することによって心虚血を惹起することから心循環系に強力な作用を示すことも報告されている (Ames, R. S. et al., Nature, 401 巻、282-286頁、1999年)。

5 このように、オーファン受容体およびそのリガンドは新たな生理作用に関与する
場合が多く、その解明は新たな医薬品開発に結びつくことが期待される。しかし、
オーファン受容体のリガンド探索においては多くの困難さが伴い、これまでに数多
くのオーファン受容体の存在が明らかにされながらそのリガンドが明らかにされ
た受容体はごく一部に過ぎない。

10 本発明者らは、オーファンGタンパク質共役型受容体である新規受容体Z A Q
(本願明細書の配列番号：47で表されるアミノ酸配列と同一または実質的に同一
のアミノ酸配列を有するタンパク質：以下、本明細書において、単にZ A Qと称す
る場合がある)を見出したが、そのリガンドが何であるのかはこれまで不明であっ
た。

15 オーファンレセプタータンパク質であるZ A Qに対するリガンドの探索と、Z A
Qおよびそのリガンドを用いることを特徴とする化合物などのスクリーニング方
法の確立が課題とされていた。

発明の開示

20 本発明者らは、以前、牛乳抽出液中にZ A Q特異的なリガンド活性を有する物質
が存在することを見出し、該物質を分離後構造決定をおこない、本活性成分のヒト
型ペプチドをコードする遺伝子を見出し、これを動物細胞に発現させたところ、培
養上清中にZ A Q発現細胞を活性化するペプチド性物質が分泌されていることを
確認した。さらに、鋭意研究を重ねた結果、マウス型およびラット型ペプチド (マ
ウス型/ラット型Z A Qリガンド) をコードするcDNAを単離し、その全塩基配
25 列を解析することに成功した。

かかる知見に基づいて、Z A Qおよびマウス型/ラット型Z A Qリガンドを用い
たスクリーニング系を用いて、Z A Qの介在する疾患の治療薬 (Z A Q拮抗薬また
は作動薬など、具体的には消化器疾患の予防・治療薬など) のスクリーニングがで
きることを見出し、本発明を完成するに至った。

すなわち、本発明は、

(1) 配列番号：8もしくは配列番号：37で表わされるアミノ酸配列と同一または実質的に同一のアミノ酸配列を含有することを特徴とするペプチドまたはその塩、

5 (2) 配列番号：8で表わされるアミノ酸配列を含有する前記(1)記載のペプチドまたはその塩、

(3) 配列番号：37、配列番号：39または配列番号：41で表わされるアミノ酸配列を含有する前記(1)記載のペプチドまたはその塩、

10 (4) 配列番号：6もしくは配列番号：31で表わされるアミノ酸配列と同一または実質的に同一のアミノ酸配列を含有することを特徴とする前記(1)記載のペプチドまたはその塩、

(5) 配列番号：6で表わされるアミノ酸配列を含有する前記(1)記載のペプチドまたはその塩、

15 (6) 配列番号：31、配列番号：33または配列番号：35で表わされるアミノ酸配列を含有する前記(1)記載のペプチドまたはその塩、

(7) 前記(1)記載のペプチドの部分ペプチドまたはその塩、

(8) 前記(1)記載のペプチドをコードするポリヌクレオチドを含有するポリヌクレオチド、

(9) DNAである前記(7)記載のポリヌクレオチド、

20 (10) 配列番号：9、配列番号：38、配列番号：40または配列番号：42で表される塩基配列を含有する前記(9)記載のDNA、

(11) 配列番号：7、配列番号：32、配列番号：34または配列番号：36で表される塩基配列を有する前記(9)記載のDNA、

(12) 前記(8)記載のポリヌクレオチドを含有する組換えベクター、

25 (13) 前記(12)記載の組換えベクターで形質転換された形質転換体、

(14) 前記(13)記載の形質転換体を培養し、前記(1)記載のペプチドを生成・蓄積せしめることを特徴とする前記(1)記載のペプチドまたはその塩の製造法、

(15) 前記(1)記載のペプチドもしくはその部分ペプチドまたはその塩に対す

る抗体、

- (16) 前記(1)記載のペプチドもしくはその部分ペプチドまたはその塩および
配列番号：47、配列番号：56、配列番号：63、配列番号：65、配列番号：
66もしくは配列番号：67で表わされるアミノ酸配列と同一または実質的に同一
5 のアミノ酸配列を含有するタンパク質もしくはその部分ペプチドまたはその塩を
用いることを特徴とする、前記(1)記載のペプチドまたはその塩と配列番号：4
7、配列番号：56、配列番号：63、配列番号：65、配列番号：66もしくは
配列番号：67で表わされるアミノ酸配列と同一または実質的に同一のアミノ酸配
列を含有するタンパク質またはその塩との結合性を変化させる化合物またはその
10 塩のスクリーニング方法、

- (17) 前記(1)記載のペプチドもしくはその部分ペプチドまたはその塩および
配列番号：47、配列番号：56、配列番号：63、配列番号：65、配列番号：
66もしくは配列番号：67で表わされるアミノ酸配列と同一または実質的に同一
のアミノ酸配列を含有するタンパク質もしくはその部分ペプチドまたはその塩を
15 含有することを特徴とする、前記(1)記載のペプチドまたはその塩と配列番号：
47、配列番号：56、配列番号：63、配列番号：65、配列番号：66もしくは
は配列番号：67で表わされるアミノ酸配列と同一または実質的に同一のアミノ酸
配列を含有するタンパク質またはその塩との結合性を変化させる化合物またはそ
の塩のスクリーニング用キット、

- (18) 前記(16)記載のスクリーニング方法または前記(11)記載のスクリ
ーニング用キットを用いて得られる、前記(1)記載のペプチドまたはその塩と配
列番号：47、配列番号：56、配列番号：63、配列番号：65、配列番号：6
6もしくは配列番号：67で表わされるアミノ酸配列と同一または実質的に同一の
アミノ酸配列を含有するタンパク質またはその塩との結合性を変化させる化合物
25 またはその塩、

(19) 前記(18)記載の化合物またはその塩を含有してなる医薬、

(20) 消化器疾患の予防・(及び／又は)治療剤である前記(19)記載の医薬、

(21) 前記(15)記載の抗体を含有してなる診断薬、

(22) 消化器疾患の診断薬である前記(21)記載の診断薬、

(23) 外来性の、前記(9)記載のDNAまたはその変異DNAを含有する非ヒト哺乳動物、

(24) 非ヒト哺乳動物がゲッ歯動物である前記(23)記載の動物、

(25) ゲッ歯動物がマウスまたはラットである前記(24)記載の動物、

5 (26) 外来性の、前記(9)記載のDNAまたはその変異DNAを含有し、非ヒト哺乳動物において発現しうる組換えベクター、

(27) 前記(9)記載のDNAが不活性化された非ヒト哺乳動物胚幹細胞、

(28) DNAがレポーター遺伝子を導入することにより不活性化された前記(27)記載の胚幹細胞、

10 (29) 非ヒト哺乳動物がゲッ歯動物である前記(27)記載の胚幹細胞、

(30) ゲッ歯動物がマウスである前記(29)記載の胚幹細胞、

(31) 前記(9)記載のDNAが不活性化された該DNA発現不全非ヒト哺乳動物、

(32) DNAがレポーター遺伝子を導入することにより不活性化され、該レポーター遺伝子が本発明のDNAに対するプロモーターの制御下で発現しうる前記(31)記載の非ヒト哺乳動物、

(33) 非ヒト哺乳動物がゲッ歯動物である前記(31)記載の非ヒト哺乳動物、

(34) ゲッ歯動物がマウスである前記(33)記載の動物、

(35) 前記(32)記載の動物に、試験化合物を投与し、レポーター遺伝子の発現を検出することを特徴とする前記(9)記載のDNAに対するプロモーター活性を促進または阻害する化合物またはその塩のスクリーニング方法、

(36) 哺乳動物に対し、前記(18)記載の化合物またはその塩の有効量を投与することを特徴とする消化器疾患の予防・(及び/又は)治療方法、

(37) 消化器疾患予防・(及び/又は)治療剤を製造するための、前記(18)記載の化合物またはその塩の使用などを提供するものである。

さらには、本発明は、

(38) 配列番号：8または配列番号：37で表されるアミノ酸配列と実質的に同一のアミノ酸配列が、配列番号：8または配列番号：37で表されるアミノ酸配列と95%以上(好ましくは約97%以上、さらに好ましくは約99%以上)の相同

性を有するアミノ酸配列である前記 (1) 記載のペプチドまたはその塩、

- (39) 配列番号：8または配列番号：37で表されるアミノ酸配列と実質的に同一のアミノ酸配列が、(i) 配列番号：8または配列番号：37で表されるアミノ酸配列中の1または2個以上（好ましくは1～4個、より好ましくは1～2個程度）
5 のアミノ酸が欠失したアミノ酸配列、(ii) 配列番号：8または配列番号：37で表されるアミノ酸配列に1または2個以上（好ましくは、1～40個程度、より好ましくは1～30個程度、なかでも好ましくは1～20個程度）のアミノ酸が付加したアミノ酸配列、(iii) 配列番号：8または配列番号：37で表されるアミノ酸配列中の1または2個以上（好ましくは、1～4個）のアミノ酸が他のアミノ酸
10 で置換されたアミノ酸配列、または(iv) それらを組み合わせたアミノ酸配列である前記 (1) 記載のペプチドまたはその塩、

(40) 配列番号：37で表されるアミノ酸配列と実質的に同一のアミノ酸配列が、配列番号：39または配列番号：41で表されるアミノ酸配列である前記 (1) 記載のペプチドまたはその塩、

- 15 (41) (i) 前記 (1) 記載のペプチドもしくはその部分ペプチドまたはその塩を配列番号：47、配列番号：56、配列番号：63、配列番号：65、配列番号：66もしくは配列番号：67で表わされるアミノ酸配列と同一または実質的に同一のアミノ酸配列を含有するタンパク質もしくはその部分ペプチドまたはその塩に接触させた場合と、(ii) 前記 (1) 記載のペプチドもしくはその部分ペプチドまたはその塩および試験化合物を配列番号：47、配列番号：56、配列番号：63、
20 配列番号：65、配列番号：66もしくは配列番号：67で表わされるアミノ酸配列と同一または実質的に同一のアミノ酸配列を含有するタンパク質もしくはその部分ペプチドまたはその塩に接触させた場合における、標識した前記 (1) 記載のペプチドもしくはその部分ペプチドまたはその塩の配列番号：47、配列番号：56、配列番号：63、配列番号：65、配列番号：66もしくは配列番号：67で
25 表わされるアミノ酸配列と同一または実質的に同一のアミノ酸配列を含有するタンパク質もしくはその部分ペプチドまたはその塩に対する結合量を測定し、比較することを特徴とする前記 (1) 記載のペプチドまたはその塩と配列番号：47、配列番号：56、配列番号：63、配列番号：65、配列番号：66もしくは配列番

号：67で表わされるアミノ酸配列と同一または実質的に同一のアミノ酸配列を含有するタンパク質またはその塩との結合性を変化させる化合物またはその塩のスクリーニング方法、

(42) (i) 前記(1)記載のペプチドもしくはその部分ペプチドまたはその塩を配列番号：47、配列番号：56、配列番号：63、配列番号：65、配列番号：66もしくは配列番号：67で表わされるアミノ酸配列と同一または実質的に同一のアミノ酸配列を含有するタンパク質またはその部分ペプチドもしくはその塩を含有する細胞または該細胞の膜画分に接触させた場合と、(ii) 前記(1)記載のペプチドもしくはその部分ペプチドまたはその塩および試験化合物を配列番号：47、配列番号：56、配列番号：63、配列番号：65、配列番号：66もしくは配列番号：67で表わされるアミノ酸配列と同一または実質的に同一のアミノ酸配列を含有するタンパク質またはその部分ペプチドもしくはその塩を含有する細胞または該細胞の膜画分に接触させた場合における、標識した前記(1)記載のペプチドもしくはその部分ペプチドまたはその塩の該細胞に対する結合量を測定し、比較することを特徴とする前記(1)記載のペプチドまたはその塩と配列番号：47、配列番号：56、配列番号：63、配列番号：65、配列番号：66もしくは配列番号：67で表わされるアミノ酸配列と同一または実質的に同一のアミノ酸配列を含有するタンパク質またはその塩との結合性を変化させる化合物またはその塩のスクリーニング方法、

(43) 配列番号：47、配列番号：56、配列番号：63、配列番号：65、配列番号：66もしくは配列番号：67で表わされるアミノ酸配列と同一または実質的に同一のアミノ酸配列を含有するタンパク質またはその部分ペプチドもしくはその塩が、該タンパク質またはその部分ペプチドもしくはその塩をコードするDNAを含有する形質転換体を培養することによって細胞膜上に発現したタンパク質またはその部分ペプチドもしくはその塩である前記(42)記載のスクリーニング方法、

(44) 前記(1)記載のペプチドもしくはその部分ペプチドまたはその塩が、標識した前記(1)記載のペプチドもしくはその部分ペプチドまたはその塩である前記(41)～(43)記載のスクリーニング方法、

(45) 前記(40)～(44)記載のスクリーニング方法で得られる、前記(1)記載のペプチドまたはその塩と配列番号:47、配列番号:56、配列番号:63、配列番号:65、配列番号:66もしくは配列番号:67で表わされるアミノ酸配列と同一または実質的に同一のアミノ酸配列を含有するタンパク質またはその塩

5 との結合性を変化させる化合物またはその塩、

(46) 前記(45)記載の化合物またはその塩を含有する医薬、

(47) 配列番号:47、配列番号:56、配列番号:63、配列番号:65、配列番号:66もしくは配列番号:67で表わされるアミノ酸配列と同一または実質的に同一のアミノ酸配列を含有するタンパク質を含有する細胞を含有することを

10 特徴とする前記(17)記載のスクリーニング用キット、

(48) 配列番号:47、配列番号:56、配列番号:63、配列番号:65、配列番号:66もしくは配列番号:67で表わされるアミノ酸配列と同一または実質的に同一のアミノ酸配列を含有するタンパク質を含有する細胞の膜画分を含有することを特徴とする前記(17)記載のスクリーニング用キット、

15 (49) 配列番号:47、配列番号:56、配列番号:63、配列番号:65、配列番号:66もしくは配列番号:67で表わされるアミノ酸配列と同一または実質的に同一のアミノ酸配列を含有するタンパク質をコードするDNAを含有するDNAを含有する組換えベクターで形質転換された形質転換体を培養することによって該形質転換体の細胞膜に発現したタンパク質を含有することを特徴とする前記(17)記載のスクリーニング用キット、

20 (50) 前記(47)～(49)記載のスクリーニング用キットを用いて得られる、前記(1)記載のペプチドまたはその塩と配列番号:47、配列番号:56、配列番号:63、配列番号:65、配列番号:66もしくは配列番号:67で表わされるアミノ酸配列と同一または実質的に同一のアミノ酸配列を含有するタンパク質またはその塩との結合性を変化させる化合物またはその塩、

(51) 前記(50)記載の化合物またはその塩を含有する医薬、

(52) 前記(15)記載の抗体と、前記(1)記載のペプチドまたはその塩とを接触させることを特徴とする、前記(1)記載のペプチドまたはその塩の定量法、

(53) 前記(15)記載の抗体と、被検液および標識化された前記(1)記載の

ペプチドまたはその塩とを競合的に反応させ、該抗体に結合した標識化された前記

(1) 記載のペプチドまたはその塩の割合を測定することを特徴とする被検液中の前記 (1) 記載のペプチドまたはその塩の定量法、

(54) 被検液と担体上に不溶化した前記 (15) 記載の抗体および標識化された
5 前記 (15) 記載の抗体とを同時または連続的に反応させたのち、不溶化担体上の標識剤の活性を測定することを特徴とする被検液中の前記 (1) 記載のペプチドまたはその塩の定量法、

(55) 前記 (9) 記載のDNAとハイストリンジェントな条件でハイブリダイズするポリヌクレオチド、

10 (56) 前記 (9) 記載のDNAの塩基配列と相補的な塩基配列またはその一部を含有するポリヌクレオチド、

(57) 配列番号：7 または配列番号：32 で表される塩基配列と相補的な塩基配列またはその一部を含有する前記 (56) 記載のポリヌクレオチド、

(58) 前記 (8)、(55)、(56) 及び (57) のいずれかに記載のポリヌ
15 クレオチドを含有する医薬などを提供する。

図面の簡単な説明

図1は実施例3で得られたヒト脳由来タンパク質をコードするDNAの塩基配列 (Z A Q C)、およびそれから推定されるアミノ酸配列を示す (図2に続く)。

20 図2は実施例3で得られたヒト脳由来タンパク質をコードするDNAの塩基配列 (Z A Q C)、およびそれから推定されるアミノ酸配列を示す (図1の続き、図3に続く)。

図3は実施例3で得られたヒト脳由来タンパク質をコードするDNAの塩基配列 (Z A Q C)、およびそれから推定されるアミノ酸配列を示す (図2の続き)。

25 図4は実施例3で得られたヒト脳由来タンパク質をコードするDNAの塩基配列 (Z A Q T)、およびそれから推定されるアミノ酸配列を示す (図5に続く)。

図5は実施例3で得られたヒト脳由来タンパク質をコードするDNAの塩基配列 (Z A Q T)、およびそれから推定されるアミノ酸配列を示す (図4の続き、図6に続く)。

図6は実施例3で得られたヒト脳由来タンパク質をコードするDNAの塩基配列(Z A Q T)、およびそれから推定されるアミノ酸配列を示す(図5の続き)。

図7は実施例3で得られたヒト脳由来タンパク質の疎水性プロットを示す。

図8は実施例4で行われたZ A Qの発現分布の解析結果を示す。

5

発明の実施をするための最良の形態

配列番号：8もしくは配列番号：37で表わされるアミノ酸配列と同一または実質的に同一のアミノ酸配列を含有することを特徴とするペプチドまたはその塩(以下、「本発明のペプチド」と略記することがある)は、配列番号：47、配列番号：56、配列番号：63、配列番号：65、配列番号：66もしくは配列番号：67で表わされるアミノ酸配列と同一または実質的に同一のアミノ酸配列を含有するタンパク質またはその塩(以下、「本発明のタンパク質」と略記することがある)と結合する能力を有するペプチドまたはその塩であり、本発明のタンパク質またはその塩と結合し、活性化する能力を有するペプチドまたはその塩である。

15 本発明のペプチドは、配列番号：8もしくは配列番号：37で表わされるアミノ酸配列と同一または実質的に同一のアミノ酸配列を含有し、本発明のタンパク質と結合し、その機能を活性化する能力を有することを特徴とするペプチドまたはその塩である。

20 本発明のペプチドの本発明のタンパク質と結合する能力および本発明のタンパク質活性化する能力は後述の方法により測定することができる。

本発明のペプチドは、例えば、ヒトや非ヒト哺乳動物(例えば、モルモット、ラット、マウス、ウサギ、ブタ、ヒツジ、ウシ、サルなど)(好ましくはラット、マウスなど)のあらゆる細胞(例えば、脾細胞、神経細胞、グリア細胞、膵臓β細胞、骨髓細胞、メサングウム細胞、ランゲルハンス細胞、表皮細胞、上皮細胞、内皮細胞、繊維芽細胞、繊維細胞、筋細胞、脂肪細胞、免疫細胞(例、マクロファージ、T細胞、B細胞、ナチュラルキラー細胞、肥満細胞、好中球、好塩基球、好酸球、単球)、巨核球、滑膜細胞、軟骨細胞、骨細胞、骨芽細胞、破骨細胞、乳腺細胞、肝細胞もしくは間質細胞、またはこれら細胞の前駆細胞、幹細胞もしくはガン細胞など)や血球系の細胞、またはそれらの細胞が存在するあらゆる組織、例えば、脳、

25

5 脳の各部位（例、嗅球、扁桃核、大脳基底核、海馬、視床、視床下部、視床下核、大脳皮質、延髄、小脳、後頭葉、前頭葉、側頭葉、被殻、尾状核、脳幹、黒質）、脊髄、下垂体、胃、膵臓、腎臓、肝臓、生殖腺、甲状腺、胆のう、骨髄、副腎、皮膚、筋肉、肺、消化管（例、大腸、小腸）、血管、心臓、胸腺、脾臓、顎下腺、末梢血、末梢血球、前立腺、睾丸、精巣、卵巣、胎盤、子宮、骨、関節、骨格筋など（特に、脳や脳の各部位）に由来するペプチドであってもよく、また合成ペプチドであってもよい。

本発明のペプチドがシグナル配列を有している場合は該ペプチドを効率良く細胞外に分泌させることができる。

10 配列番号：8または配列番号：37で表わされるアミノ酸配列と実質的に同一のアミノ酸配列としては、例えば、配列番号：8または配列番号：37で表されるアミノ酸配列と95%以上（好ましくは約97%以上、さらに好ましくは約99%以上）の相同性を有するアミノ酸配列などが挙げられる。

15 配列番号：8または配列番号：37で表わされるアミノ酸配列と実質的に同一のアミノ酸配列を含有するペプチドとしては、例えば、配列番号：8または配列番号：37で表わされるアミノ酸配列と実質的に同一のアミノ酸配列を含有し、配列番号：8または配列番号：37で表わされるアミノ酸配列を有するペプチドと実質的に同質の活性を有するペプチドなどが好ましい。配列番号：37で表わされるアミノ酸配列と実質的に同一のアミノ酸配列を含有するペプチドとして具体的には、配列番号：39で表されるアミノ酸配列を含有するペプチド、配列番号：41で表されるアミノ酸配列を含有するペプチドなどが挙げられる。

25 以下、配列番号：8で表わされるアミノ酸配列を有するペプチドをマウス型Z A Qリガンド成熟体ペプチド、配列番号：37、配列番号：39または配列番号：41で表わされるアミノ酸配列を有するペプチドをラット型Z A Qリガンド成熟体ペプチドと記載することがある。

配列番号：8で表わされるアミノ酸配列と同一または実質的に同一のアミノ酸配列を含有するペプチドとしては、例えば、配列番号：8で表わされるアミノ酸配列と同一または実質的に同一のアミノ酸配列を含有し、配列番号：8で表わされるアミノ酸配列を有するペプチドと実質的に同質の活性を有するペプチドなどが好ま

しく、具体的には配列番号：8または配列番号：6で表わされるアミノ酸配列を有するペプチド等が挙げられる。

配列番号：37で表わされるアミノ酸配列と同一または実質的に同一のアミノ酸配列を含有するペプチドとしては、例えば、配列番号：37で表わされるアミノ酸配列と同一または実質的に同一のアミノ酸配列を含有し、配列番号：37で表わされるアミノ酸配列を有するペプチドと実質的に同質の活性を有するペプチドなどが好ましく、具体的には配列番号：31、配列番号：33、配列番号：35、配列番号：37、配列番号：39または配列番号：41で表わされるアミノ酸配列を有するペプチド等が挙げられる。

- 10 以下、配列番号：6で表わされるアミノ酸配列を有するペプチドをマウス型Z A Qリガンド前駆体ペプチドと記載することがある。

以下、配列番号：31、配列番号：33または配列番号：35で表わされるアミノ酸配列を有するペプチドをラット型Z A Qリガンド前駆体ペプチドと記載することがある。

- 15 実質的に同質の活性としては、例えば、本発明のタンパク質に対する結合活性、本発明のタンパク質を介するシグナル情報伝達作用などが挙げられる。実質的に同質とは、それらの活性が性質的に同質であることを示す。したがって、本発明のタンパク質に対する結合活性、本発明のタンパク質を介するシグナル情報伝達作用などの活性が同等（例、約0.5～2倍）であることが好ましいが、これらの活性の程度やペプチドの分子量などの量的要素は異なってもよい。
- 20

これらの活性の測定は、公知の方法に準じて行なうことができるが、例えば、後述するスクリーニング方法などに従って測定することができる。

- 本発明のペプチドの具体例としては、例えば、配列番号：8で表わされるアミノ酸配列を含有するマウス由来のペプチド、配列番号：37、配列番号：39または配列番号：41で表わされるアミノ酸配列を含有するラット由来のペプチドなどがあげられる。
- 25

また、本発明のペプチドとしては、(i) 配列番号：8または配列番号：37で表わされるアミノ酸配列中の1または2個以上（好ましくは、1～30個程度、より好ましくは1～20個程度）のアミノ酸が欠失したアミノ酸配列、(ii) 配列番号：

8 または配列番号：37で表されるアミノ酸配列に1または2個以上（好ましくは、
1～40個程度、より好ましくは1～30個程度、なかでも好ましくは1～20個
程度）のアミノ酸が付加したアミノ酸配列、(iii) 配列番号：8または配列番号：
37で表されるアミノ酸配列中の1または2個以上（好ましくは、1～4個）のア
5 ミノ酸が他のアミノ酸で置換されたアミノ酸配列、または(iv) それらを組み合わ
せたアミノ酸配列を含有するペプチドなども用いられる。

本発明のペプチドの部分ペプチドとしては、後述の医薬等のスクリーニング方法
に用いることのできるものであれば、いかなるものであってもよく、本発明のペプ
チドと実質的に同質の活性を有していればよい。該部分ペプチドのアミノ酸の数は、
10 本発明のペプチドの構成アミノ酸配列のうち少なくとも10個以上、好ましくは2
0個以上のアミノ酸配列を有するペプチドなどが好ましい。

ここで、「実質的に同質の活性」とは、上記と同意義を示す。「実質的に同質の
活性」の測定は上記と同様に行なうことができる。

該部分ペプチドは、(i) 上記アミノ酸配列中の1または2個以上（好ましくは
15 数個（1～4個））のアミノ酸が欠失し、(ii) 上記アミノ酸配列に1または2個
以上（好ましくは、1～20個程度、より好ましくは1～10個程度、さらに好ま
しくは数個（1～5個））のアミノ酸が付加し、または(iii) 上記アミノ酸配列
中の1または2個以上（好ましくは数個（1～4個））のアミノ酸が他のアミノ酸
で置換されていてもよい。

20 以下、本発明のペプチドとの本発明のペプチドの部分ペプチドとをまとめて本発
明のペプチドと称することがある。

本発明のタンパク質は、例えば、ヒトや哺乳動物（例えば、モルモット、ラット、
マウス、ウサギ、ブタ、ヒツジ、ウシ、サルなど）のあらゆる細胞（例えば、脾細
胞、神経細胞、グリア細胞、膵臓β細胞、骨髄細胞、メサングウム細胞、ランゲル
25 ハンス細胞、表皮細胞、上皮細胞、内皮細胞、繊維芽細胞、繊維細胞、筋細胞、脂
肪細胞、免疫細胞（例、マクロファージ、T細胞、B細胞、ナチュラルキラー細胞、
肥満細胞、好中球、好塩基球、好酸球、単球）、巨核球、滑膜細胞、軟骨細胞、骨
細胞、骨芽細胞、破骨細胞、乳腺細胞、肝細胞もしくは間質細胞、またはこれら細
胞の前駆細胞、幹細胞もしくはガン細胞など）や血球系の細胞（例えば、MEL、

M1, CTLL-2, HT-2, WEHI-3, HL-60, JOSK-1, K562, ML-1, MOLT-3, MOLT-4, MOLT-10, CCRF-CEM, TALL-1, Jurkat, CCRT-HSB-2, KE-37, SKW-3, HUT-78, HUT-102, H9, U937, THP-1, HEL, JK-1, CMK, KO-812, MEG-01など)、またはそれらの細胞が存在するあらゆる組織、例えば、脳、脳の各部位（例、嗅球、扁頭核、大脳基底核、海馬、視床、視床下部、視床下核、大脳皮質、延髄、小脳、後頭葉、前頭葉、側頭葉、被殻、尾状核、脳梁、黒質）、脊髄、下垂体、胃、膵臓、腎臓、肝臓、生殖腺、甲状腺、胆のう、骨髄、副腎、皮膚、筋肉、肺、消化管（例、大腸、小腸）、血管、心臓、胸腺、脾臓、顎下腺、末梢血、末梢血球、前立腺、睪丸、精巣、卵巣、胎盤、子宮、骨、関節、骨格筋など（特に、脳や脳の各部位）に由来するタンパク質であってもよく、また合成タンパク質であってもよい。

本発明の蛋白質がシグナル配列を有している場合は該ペプチドまたはタンパク質を効率良く細胞外に分泌させることができる。

15 本発明のタンパク質（Gタンパク質共役型レセプタータンパク質）として、好ましくは、配列番号：47で表わされるアミノ酸配列（図1～図3または図4～図6中のアミノ酸配列）と同一もしくは実質的に同一のアミノ酸配列を含有するレセプタータンパク質などが用いられる。

20 配列番号：47で表わされるアミノ酸配列と実質的に同一のアミノ酸配列としては、例えば、配列番号：47で表わされるアミノ酸配列と約90%以上、好ましくは約95%以上、より好ましくは約98%以上の相同性を有するアミノ酸配列などが挙げられる。

25 配列番号：47で表わされるアミノ酸配列と実質的に同一のアミノ酸配列を有するタンパク質としては、例えば、配列番号：47で表わされるアミノ酸配列と実質的に同一のアミノ酸配列を有し、配列番号：47で表わされるアミノ酸配列を有するタンパク質と実質的に同質の活性を有するタンパク質などが好ましい。

配列番号：47で表わされるアミノ酸配列と同一または実質的に同一のアミノ酸配列を含有するタンパク質としては、例えば、配列番号：47で表わされるアミノ酸配列と同一または実質的に同一のアミノ酸配列を含有し、配列番号：47で表わ

されるアミノ酸配列と実質的に同質の活性を有するタンパク質などが好ましい。

- 実質的に同質の活性としては、例えば、本発明のペプチドに対する結合活性、シグナル情報伝達作用などが挙げられる。実質的に同質とは、それらの活性が性質的に同質であることを示す。したがって、本発明のペプチドに対する結合活性やシグナル情報伝達作用などの活性が同等（例、約0.5～2倍）であることが好ましいが、これらの活性の程度やタンパク質の分子量などの量的要素は異なってもよい。

本発明のペプチドに対する結合活性やシグナル情報伝達作用などの活性の測定は、公知の方法に準じて行なうことができる。

- 10 以下、配列番号：47で表わされるアミノ酸配列を有するタンパク質をZ A Qと記載することがある。

- 配列番号：56で表わされるアミノ酸配列と実質的に同一のアミノ酸配列としては、例えば、配列番号：56で表わされるアミノ酸配列と約97%以上、好ましくは約98%以上、より好ましくは約99%以上、最も好ましくは約99.5%以上の
15 の相同性を有するアミノ酸配列などが挙げられる。

配列番号：56で表わされるアミノ酸配列と実質的に同一のアミノ酸配列を有するタンパク質としては、例えば、配列番号：56で表わされるアミノ酸配列と実質的に同一のアミノ酸配列を有し、配列番号：56で表わされるアミノ酸配列を有するタンパク質と実質的に同質の活性を有するタンパク質などが好ましい。

- 20 配列番号：56で表わされるアミノ酸配列と同一または実質的に同一のアミノ酸配列を含有するタンパク質としては、例えば、配列番号：56で表わされるアミノ酸配列と同一または実質的に同一のアミノ酸配列を含有し、配列番号：56で表わされるアミノ酸配列と実質的に同質の活性を有するタンパク質などが好ましい。

- 配列番号：63で表わされるアミノ酸配列と実質的に同一のアミノ酸配列としては、例えば、配列番号：63で表わされるアミノ酸配列と約95%以上、好ましくは約96%以上、より好ましくは約97%以上、最も好ましくは約98%以上の相
25 同性を有するアミノ酸配列などが挙げられる。

配列番号：63で表わされるアミノ酸配列と実質的に同一のアミノ酸配列を有するタンパク質としては、例えば、配列番号：63で表わされるアミノ酸配列と実質

的に同一のアミノ酸配列を有し、配列番号：63で表わされるアミノ酸配列を有するタンパク質と実質的に同質の活性を有するタンパク質などが好ましい。

配列番号：63で表わされるアミノ酸配列と同一または実質的に同一のアミノ酸配列を含有するタンパク質としては、例えば、配列番号：63で表わされるアミノ酸配列と同一または実質的に同一のアミノ酸配列を含有し、配列番号：63で表わされるアミノ酸配列と実質的に同質の活性を有するタンパク質などが好ましい。

配列番号：65で表わされるアミノ酸配列と実質的に同一のアミノ酸配列としては、例えば、配列番号：65で表わされるアミノ酸配列と約90%以上、好ましくは約95%以上、より好ましくは約98%以上の相同性を有するアミノ酸配列などが挙げられる。

配列番号：65で表わされるアミノ酸配列と実質的に同一のアミノ酸配列を有するタンパク質としては、例えば、配列番号：65で表わされるアミノ酸配列と実質的に同一のアミノ酸配列を有し、配列番号：65で表わされるアミノ酸配列を有するタンパク質と実質的に同質の活性を有するタンパク質などが好ましい。

配列番号：65で表わされるアミノ酸配列と同一または実質的に同一のアミノ酸配列を含有するタンパク質としては、例えば、配列番号：65で表わされるアミノ酸配列と同一または実質的に同一のアミノ酸配列を含有し、配列番号：65で表わされるアミノ酸配列と実質的に同質の活性を有するタンパク質などが好ましく、具体的にはWO 98/46620に記載のタンパク質などが挙げられる。

配列番号：66で表わされるアミノ酸配列と実質的に同一のアミノ酸配列としては、例えば、配列番号：66で表わされるアミノ酸配列と約95%以上、好ましくは約96%以上、より好ましくは約97%以上、最も好ましくは約98%以上の相同性を有するアミノ酸配列などが挙げられる。

配列番号：66で表わされるアミノ酸配列と実質的に同一のアミノ酸配列を有するタンパク質としては、例えば、配列番号：66で表わされるアミノ酸配列と実質的に同一のアミノ酸配列を有し、配列番号：66で表わされるアミノ酸配列を有するタンパク質と実質的に同質の活性を有するタンパク質などが好ましい。

配列番号：66で表わされるアミノ酸配列と同一または実質的に同一のアミノ酸配列を含有するタンパク質としては、例えば、配列番号：66で表わされるアミノ

酸配列と同一または実質的に同一のアミノ酸配列を含有し、配列番号：66で表わされるアミノ酸配列と実質的に同質の活性を有するタンパク質などが好ましく、具体的には、Biochem. Biophys. Acta, 1491巻, 369-375頁, 2000年に記載のタンパク質などが挙げられる。

- 5 配列番号：67で表わされるアミノ酸配列と実質的に同一のアミノ酸配列としては、例えば、配列番号：67で表わされるアミノ酸配列と約95%以上、好ましくは約96%以上、より好ましくは約97%以上、最も好ましくは約98%以上の相同性を有するアミノ酸配列などが挙げられる。

- 10 配列番号：67で表わされるアミノ酸配列と実質的に同一のアミノ酸配列を有するタンパク質としては、例えば、配列番号：67で表わされるアミノ酸配列と実質的に同一のアミノ酸配列を有し、配列番号：67で表わされるアミノ酸配列を有するタンパク質と実質的に同質の活性を有するタンパク質などが好ましい。

- 15 配列番号：67で表わされるアミノ酸配列と同一または実質的に同一のアミノ酸配列を含有するタンパク質としては、例えば、配列番号：67で表わされるアミノ酸配列と同一または実質的に同一のアミノ酸配列を含有し、配列番号：67で表わされるアミノ酸配列と実質的に同質の活性を有するタンパク質などが好ましく、具体的にはWO 98/46620に記載のタンパク質などが挙げられる。

- 20 実質的に同質の活性としては、例えば、本発明のペプチドに対する結合活性、シグナル情報伝達作用などが挙げられる。実質的に同質とは、それらの活性が性質的に同質であることを示す。したがって、本発明のペプチドに対する結合活性やシグナル情報伝達作用などの活性が同等（例、約0.5～2倍）であることが好ましいが、これらの活性の程度やタンパク質の分子量などの量的要素は異なってもよい。

- 25 本発明のペプチドに対する結合活性やシグナル情報伝達作用などの活性の測定は、公知の方法に準じて行なうことができる。

また、本発明のタンパク質としては、(i) 配列番号：47、配列番号：56、配列番号：63、配列番号：65、配列番号：66または配列番号：67で表わされるアミノ酸配列中の1または2個以上（好ましくは、1～30個程度、より好ましくは1～10個程度、さらに好ましくは数個（1または2個））のアミノ酸が欠

失したアミノ酸配列、(ii) 配列番号：47、配列番号：56、配列番号：63、配列番号：65、配列番号：66または配列番号：67で表わされるアミノ酸配列に1または2個以上（好ましくは、1～30個程度、より好ましくは1～10個程度、さらに好ましくは数個（1または2個））のアミノ酸が付加したアミノ酸配列、

- 5 (iii) 配列番号：47、配列番号：56、配列番号：63、配列番号：65、配列番号：66または配列番号：67で表わされるアミノ酸配列中の1または2個以上（好ましくは、1～30個程度、より好ましくは1～10個程度、さらに好ましくは数個（1または2個））のアミノ酸が他のアミノ酸で置換されたアミノ酸配列、
10 または (iv) それらを組み合わせたアミノ酸配列を含有するタンパク質なども用いられる。

- 本発明のタンパク質の具体例としては、例えば、配列番号：47または配列番号：65で表わされるアミノ酸配列を含有するヒト由来（より好ましくはヒト脳由来）のタンパク質、配列番号：62または配列番号：63で表わされるアミノ酸配列を含有するラット由来のタンパク質、配列番号：66または配列番号：67で表わされるアミノ酸配列を含有するマウス由来のタンパク質などがあげられる。

- 本明細書におけるペプチドおよびタンパク質は、ペプチド標記の慣例に従って左端がN末端（アミノ末端）、右端がC末端（カルボキシル末端）である。配列番号：47で表わされるアミノ酸配列を含有するタンパク質をはじめとする本発明のタンパク質は、C末端がカルボキシル基（ $-\text{COOH}$ ）、カルボキシレート（ $-\text{COO}^-$ ）、アミド（ $-\text{CONH}_2$ ）またはエステル（ $-\text{COOR}$ ）であってもよい。

- ここでエステルにおけるRとしては、例えば、メチル、エチル、*n*-プロピル、イソプロピルもしくは*n*-ブチルなどの C_{1-6} アルキル基、例えば、シクロペンチル、シクロヘキシルなどの C_{3-8} シクロアルキル基、例えば、フェニル、 α -ナフチルなどの C_{6-12} アリール基、例えば、ベンジル、フェネチルなどのフェニル- C_{1-2} アルキル基もしくは α -ナフチルメチルなどの α -ナフチル- C_{1-2} アルキル基などの C_{7-14} アラルキル基のほか、経口用エステルとして汎用されるピバロイルオキシメチル基などが用いられる。

本発明のペプチドおよび本発明のタンパク質（以下、「本発明のペプチド・タンパク質」と略す場合がある）がC末端以外にカルボキシル基（またはカルボキシレ

ート)を有している場合、カルボキシル基がアミド化またはエステル化されているものも本発明ペプチド・タンパク質に含まれる。この場合のエステルとしては、例えば上記したC末端のエステルなどが用いられる。

- さらに、本発明のペプチド・タンパク質には、上記したペプチド・タンパク質において、N末端のメチオニン残基のアミノ基が保護基（例えば、ホルミル基、アセチル基などのC₂₋₆アルカノイル基などのC₁₋₆アシル基など）で保護されているもの、N端側が生体内で切断され生成したグルタミル基がピログルタミン酸化したもの、分子内のアミノ酸の側鎖上の置換基（例えば、-OH、-SH、アミノ基、イミダゾール基、インドール基、グアニジノ基など）が適当な保護基（例えば、ホルミル基、アセチル基などのC₂₋₆アルカノイル基などのC₁₋₆アシル基など）で保護されているもの、あるいは糖鎖が結合したいわゆる糖ペプチド・糖タンパク質などの複合ペプチド・複合タンパク質なども含まれる。

- 本発明のタンパク質の部分ペプチド（以下、「本発明の部分ペプチド」と略記する場合がある）としては、本発明のタンパク質の部分ペプチドであれば何れのものであってもよいが、例えば、本発明のタンパク質分子のうち、細胞膜の外に露出している部位であって、実質的に同質のリガンド結合活性を有するものなどが用いられる。

- 具体例としては、配列番号：47で表わされるアミノ酸配列を有するタンパク質の部分ペプチドとしては、図7で示される疎水性プロット解析において細胞外領域（親水性（Hydrophilic）部位）であると分析された部分を含むペプチドである。また、疎水性（Hydrophobic）部位を一部を含むペプチドも同様に用いることができる。個々のドメインを個別に含むペプチドも用い得るが、複数のドメインを同時に含む部分のペプチドでも良い。

- 本発明の部分ペプチドのアミノ酸の数は、前記した本発明のタンパク質の構成アミノ酸配列のうち少なくとも20個以上、好ましくは50個以上、より好ましくは100個以上のアミノ酸配列を有するペプチドなどが好ましい。

実質的に同一のアミノ酸配列とは、これらアミノ酸配列と約50%以上、好ましくは約70%以上、より好ましくは約80%以上、さらに好ましくは約90%以上、最も好ましくは約95%以上の相同性を有するアミノ酸配列を示す。

ここで、「実質的に同質のリガンド結合活性」とは、前記と同意義を示す。「実質的に同質のリガンド結合活性」の測定は公知の方法に準じて行なうことができる。

また、本発明の部分ペプチドは、配列番号：47、配列番号：56、配列番号：63、配列番号：65、配列番号：66または配列番号：67で表わされるアミノ酸配列中の1または2個以上（好ましくは、1～10個程度、さらに好ましくは数個（1または2個））のアミノ酸が欠失し、または、そのアミノ酸配列に1または2個以上（好ましくは、1～20個程度、より好ましくは1～10個程度、さらに好ましくは数個（1または2個））のアミノ酸が付加し、または、そのアミノ酸配列中の1または2個以上（好ましくは、1～10個程度、より好ましくは1～5個程度、さらに好ましくは数個（1または2個））のアミノ酸が他のアミノ酸で置換されていてもよい。

また、本発明の部分ペプチドはC末端が、カルボキシル基（ $-\text{COOH}$ ）、カルボキシレート（ $-\text{COO}^-$ ）、アミド（ $-\text{CONH}_2$ ）またはエステル（ $-\text{COOR}$ ）であってもよい。本発明の部分ペプチドがC末端以外にカルボキシル基（またはカルボキシレート）を有している場合、カルボキシル基がアミド化またはエステル化されているものも本発明の部分ペプチドに含まれる。この場合のエステルとしては、例えば上記したC末端のエステルなどが用いられる。

さらに、本発明の部分ペプチドには、本発明のタンパク質と同様に、N末端のメチオニン残基のアミノ基が保護基で保護されているもの、N端側が生体内で切断され生成したGlnがピログルタミン酸化したもの、分子内のアミノ酸の側鎖上の置換基が適当な保護基で保護されているもの、あるいは糖鎖が結合したいわゆる糖ペプチドなどの複合ペプチドなども含まれる。

本発明のペプチドまたは本発明のタンパク質もしくはその部分ペプチドの塩としては、とりわけ生理学的に許容される酸付加塩が好ましい。この様な塩としては、例えば無機酸（例えば、塩酸、リン酸、臭化水素酸、硫酸）との塩、あるいは有機酸（例えば、酢酸、ギ酸、プロピオン酸、フマル酸、マレイン酸、コハク酸、酒石酸、クエン酸、リンゴ酸、蔞酸、安息香酸、メタンスルホン酸、ベンゼンスルホン酸）との塩などが用いられる。

本発明のペプチド及び本発明のタンパク質は、前述したヒトや哺乳動物の細胞ま

たは組織から公知のペプチド・タンパク質の精製方法によって製造することもできるし、例えば後述する本発明のペプチド、配列番号：47、配列番号：56または配列番号：63で表されるアミノ酸配列を有するタンパク質をコードするDNAを含有する形質転換体を培養する方法またはこれに準じた方法によっても製造する

- 5 ことができる。また、後述のペプチド・タンパク質合成法またはこれに準じて製造することもできる。さらに、配列番号：66で表されるアミノ酸配列を有するタンパク質またはその塩は、Biochem. Biophys. Acta, 1491巻, 369-375頁, 2000年に記載の方法に準じて製造できる。配列番号：65または配列番号：67で表されるアミノ酸配列を有するタンパク質またはその塩は、WO 98/46620に記載
- 10 の方法に準じて製造できる。

ヒトや哺乳動物の組織または細胞から製造する場合、ヒトや哺乳動物の組織または細胞をホモジナイズした後、酸などで抽出を行ない、該抽出液を逆相クロマトグラフィー、イオン交換クロマトグラフィーなどのクロマトグラフィーを組み合わせることにより精製単離することができる。

- 15 本発明のペプチドまたは本発明のタンパク質もしくはその部分ペプチドまたはそれらのアミド体またはそれらの塩の合成には、通常市販のペプチド・タンパク質合成用樹脂を用いることができる。そのような樹脂としては、例えば、クロロメチル樹脂、ヒドロキシメチル樹脂、ベンズヒドリルアミン樹脂、アミノメチル樹脂、4-ベンジルオキシベンジルアルコール樹脂、4-メチルベンズヒドリルアミン樹脂、PAM樹脂、4-ヒドロキシメチルメチルフェニルアセトアミドメチル樹脂、
- 20 ポリアクリルアミド樹脂、4-(2', 4'-ジメトキシフェニル-ヒドロキシメチル)フェノキシ樹脂、4-(2', 4'-ジメトキシフェニル-Fmocアミノエチル)フェノキシ樹脂などを挙げることができる。このような樹脂を用い、 α -アミノ基と側鎖官能基を適当に保護したアミノ酸を、目的とするペプチド・タンパク質
- 25 の配列通りに、公知の各種縮合方法に従い、樹脂上で縮合させる。反応の最後に樹脂からペプチド・タンパク質を切り出すと同時に各種保護基を除去し、さらに高希釈溶液中で分子内ジスルフィド結合形成反応を実施し、目的のペプチド・タンパク質またはそれらのアミド体を取得する。

上記した保護アミノ酸の縮合に関しては、ペプチド・タンパク質合成に使用でき

る各種活性化試薬を用いることができるが、特に、カルボジイミド類がよい。カルボジイミド類としては、DCC、N, N'-ジイソプロピルカルボジイミド、N-エチル-N'-(3-ジメチルアミノプロリル)カルボジイミドなどが用いられる。これらによる活性化にはラセミ化抑制添加剤（例えば、HOBt, HOOBt）ととも

5 ともに保護アミノ酸を直接樹脂に添加するかまたは、対称酸無水物またはHOBtエステルあるいはHOOBtエステルとしてあらかじめ保護アミノ酸の活性化を行なった後に樹脂に添加することができる。

保護アミノ酸の活性化や樹脂との縮合に用いられる溶媒としては、ペプチド・タンパク質縮合反応に使用しうることが知られている溶媒から適宜選択されう。例

10 えば、N, N-ジメチルホルムアミド、N, N-ジメチルアセトアミド、N-メチルピロリドンなどの酸アミド類、塩化メチレン、クロロホルムなどのハロゲン化炭化水素類、トリフルオロエタノールなどのアルコール類、ジメチルスルホキシドなどのスルホキシド類、ピリジン、ジオキサン、テトラヒドロフランなどのエーテル類、アセトニトリル、プロピオニトリルなどのニトリル類、酢酸メチル、酢酸エチ

15 ルなどのエステル類あるいはこれらの適宜の混合物などが用いられる。反応温度はタンパク質結合形成反応に使用され得ることが知られている範囲から適宜選択され、通常約-20℃～50℃の範囲から適宜選択される。活性化されたアミノ酸誘導体は通常1.5～4倍過剰で用いられる。ニンヒドリン反応を用いたテストの結果、縮合が不十分な場合には保護基の脱離を行うことなく縮合反応を繰り返すこと

20 により十分な縮合を行なうことができる。反応を繰り返しても十分な縮合が得られないときには、無水酢酸またはアセチルイミダゾールを用いて未反応アミノ酸をアセチル化することができる。

原料のアミノ基の保護基としては、例えば、Z、Boc、ターシャリーベンチルオキシカルボニル、イソボルニルオキシカルボニル、4-メトキシベンジルオキシカルボニル、Cl-Z、Br-Z、アダマンチルオキシカルボニル、トリフルオロ

25 アセチル、フタロイル、ホルミル、2-ニトロフェニルスルフェニル、ジフェニルホスフィノチオイル、Fmocなどが用いられる。

カルボキシル基は、例えば、アルキルエステル化（例えば、メチル、エチル、プロピル、ブチル、ターシャリーブチル、シクロペンチル、シクロヘキシル、シクロ

ヘプチル、シクロオクチル、2-アダマンチルなどの直鎖状、分枝状もしくは環状アルキルエステル化)、アラルキルエステル化(例えば、ベンジルエステル、4-ニトロベンジルエステル、4-メトキシベンジルエステル、4-クロロベンジルエステル、ベンズヒドリルエステル化)、フェナシルエステル化、ベンジルオキシカルボニルヒドラジド化、ターシャリープトキシカルボニルヒドラジド化、トリチルヒドラジド化などによって保護することができる。

セリンの水酸基は、例えば、エステル化またはエーテル化によって保護することができる。このエステル化に適する基としては、例えば、アセチル基などの低級アルカノイル基、ベンゾイル基などのアロイル基、ベンジルオキシカルボニル基、エトキシカルボニル基などの炭酸から誘導される基などが用いられる。また、エーテル化に適する基としては、例えば、ベンジル基、テトラヒドロピラニル基、t-ブチル基などである。

チロシンのフェノール性水酸基の保護基としては、例えば、Bz1、Cl₂-Bz1、2-ニトロベンジル、Br-Z、ターシャリープチルなどが用いられる。

ヒスチジンのイミダゾールの保護基としては、例えば、Tos、4-メトキシ-2, 3, 6-トリメチルベンゼンスルホニル、DNP、ベンジルオキシメチル、Bum、Boc、Trt、Fmocなどが用いられる。

原料のカルボキシル基の活性化されたものとしては、例えば、対応する酸無水物、アジド、活性エステル〔アルコール(例えば、ペンタクロロフェノール、2, 4, 5-トリクロロフェノール、2, 4-ジニトロフェノール、シアノメチルアルコール、パラニトロフェノール、HONB、N-ヒドロキシスクシミド、N-ヒドロキシフタルイミド、HOBt)とのエステル〕などが用いられる。原料のアミノ基の活性化されたものとしては、例えば、対応するリン酸アミドが用いられる。

保護基の除去(脱離)方法としては、例えば、Pd-黒あるいはPd-炭素などの触媒の存在下での水素気流中での接触還元や、また、無水フッ化水素、メタンスルホン酸、トリフルオロメタンスルホン酸、トリフルオロ酢酸あるいはこれらの混合液などによる酸処理や、ジイソプロピルエチルアミン、トリエチルアミン、ピペリジン、ピペラジンなどによる塩基処理、また液体アンモニア中ナトリウムによる還元なども用いられる。上記酸処理による脱離反応は、一般に約-20℃~40℃

の温度で行なわれるが、酸処理においては、例えば、アニソール、フェノール、チ
オアニソール、メタクレゾール、パラクレゾール、ジメチルスルフィド、1,4-ブタ
ンジチオール、1,2-エタンジチオールなどのようなカチオン捕捉剤の添加が有
効である。また、ヒスチジンのイミダゾール保護基として用いられる2,4-ジニ
5 トロフェニル基はチオフェノール処理により除去され、トリプトファンのインドール
保護基として用いられるホルミル基は上記の1,2-エタンジチオール、1,4-
ブタンジチオールなどの存在下の酸処理による脱保護以外に、希水酸化ナトリウ
ム溶液、希アンモニアなどによるアルカリ処理によっても除去される。

原料の反応に関与すべきでない官能基の保護ならびに保護基、およびその保護基
10 の脱離、反応に関与する官能基の活性化などは公知の基または公知の手段から適宜
選択しうる。

ペプチド・タンパク質のアミド体を得る別の方法としては、例えば、まず、カル
ボキシ末端アミノ酸の α -カルボキシル基をアミド化して保護した後、アミノ基側
にペプチド鎖を所望の鎖長まで延ばした後、該ペプチド鎖のN末端の α -アミノ基
15 の保護基のみを除いたペプチド・タンパク質とC末端のカルボキシル基の保護基の
みを除去したペプチド・タンパク質とを製造し、この両ペプチド・両タンパク質を
上記したような混合溶媒中で縮合させる。縮合反応の詳細については上記と同様で
ある。縮合により得られた保護ペプチド・保護タンパク質を精製した後、上記方法
によりすべての保護基を除去し、所望の粗ペプチド・粗タンパク質を得ることがで
20 きる。この粗ペプチド・粗タンパク質は既知の各種精製手段を駆使して精製し、主
要画分を凍結乾燥することで所望のペプチド・タンパク質のアミド体を得ることが
できる。

ペプチド・タンパク質のエステル体を得るには、例えば、カルボキシ末端アミノ
酸の α -カルボキシル基を所望のアルコール類と縮合しアミノ酸エステルとした
25 後、ペプチド・タンパク質のアミド体と同様にして、所望のペプチド・タンパク質
のエステル体を得ることができる。

本発明のペプチド及び本発明のタンパク質は、公知のペプチドの合成法に従って
製造することができる。また、本発明のタンパク質の部分ペプチドまたはその塩は、
公知のペプチドの合成法に従って、あるいは本発明のタンパク質を適当なペプチダ

一ゼで切断することによって製造することができる。

ペプチドの合成法としては、例えば、固相合成法、液相合成法のいずれによっても良い。すなわち、本発明のペプチドもしくは本発明のタンパク質を構成し得る部分ペプチドまたはアミノ酸と残余部分とを縮合させ、生成物が保護基を有する場合
5 は保護基を脱離することにより目的のペプチドを製造することができる。公知の縮合方法や保護基の脱離としては、例えば、以下の (i) ~ (v) に記載された方法が挙げられる。

(i) M. Bodanszky および M. A. Ondetti、ペプチド シンセシス (Peptide Synthesis), Interscience Publishers, New York (1966年)

10 (ii) SchroederおよびLuecke、ザ ペプチド (The Peptide), Academic Press, New York (1965年)

(iii) 泉屋信夫他、ペプチド合成の基礎と実験、丸善 (株) (1975年)

(iv) 矢島治明 および榊原俊平、生化学実験講座 1、タンパク質の化学IV、205、
(1977年)

15 (v) 矢島治明監修、続医薬品の開発 第14巻 ペプチド合成 広川書店

また、反応後は通常の精製法、たとえば、溶媒抽出・蒸留・カラムクロマトグラフィー・液体クロマトグラフィー・再結晶などを組み合わせて本発明のペプチド、
本発明のタンパク質またはその部分ペプチドを精製単離することができる。上記方法で得られるペプチド、タンパク質または部分ペプチドが遊離体である場合は、公
20 知の方法によって適当な塩に変換することができるし、逆に塩で得られた場合は、公知の方法によって遊離体に変換することができる。

本発明のペプチドまたは本発明のタンパク質をコードするポリヌクレオチドとしては、前述した本発明のペプチドまたは本発明のタンパク質をコードする塩基配
列を含有するものであればいかなるものであってもよい。好ましくはDNAである。
25 DNAとしては、ゲノムDNA、ゲノムDNAライブラリー、前記した細胞・組織由来のcDNA、前記した細胞・組織由来のcDNAライブラリー、合成DNAのいずれでもよい。ライブラリーに使用するベクターは、バクテリオファージ、プラスミド、コスミド、ファージミドなどいずれであってもよい。また、前記した細胞・組織より total RNAまたはmRNA画分を調製したものをを用いて直接

Reverse Transcriptase Polymerase Chain Reaction (以下、RT-PCR法と略称する)によって増幅することもできる。

具体的には、本発明の配列番号：8で表されるアミノ酸配列を含有するペプチドをコードするDNAとしては、例えば、配列番号：9で表わされる塩基配列を含有するDNA、または配列番号：9で表わされる塩基配列を有するDNAとハイス
5 トリンジェントな条件下でハイブリダイズするDNAを含有し、本発明のペプチドと実質的に同質の活性（例、本発明のタンパク質に対する結合活性、本発明のタンパク質を介するシグナル情報伝達作用など）を有するペプチドをコードするDNAであれば何れのものでもよい。

10 配列番号：9で表わされる塩基配列を含有するDNAとしては、配列番号：9または配列番号：7で表わされる塩基配列を含有するDNA等が挙げられる。

配列番号：9で表わされる塩基配列を有するDNAとハイス トリンジェントな条件下でハイブリダイズするDNAとしては、例えば、配列番号：9で表わされる塩基配列と95%以上、好ましくは約97%以上、より好ましくは約99%以上の相
15 同性を有する塩基配列を含有するDNAなどが用いられる。

具体的には、本発明の配列番号：37、配列番号：39または配列番号：41で表されるアミノ酸配列を有するペプチドをコードするDNAとしては、例えば、配列番号：38、配列番号：40または配列番号：42で表わされる塩基配列を含有するDNA、または配列番号：38、配列番号：40または配列番号：42で表わ
20 される塩基配列を有するDNAとハイス トリンジェントな条件下でハイブリダイズするDNAを有し、本発明のペプチドと実質的に同質の活性（例、本発明のタンパク質に対する結合活性、本発明のタンパク質を介するシグナル情報伝達作用など）を有するペプチドをコードするDNAであれば何れのものでもよい。

配列番号：38、配列番号：40または配列番号：42で表わされる塩基配列を含有するDNAとしては、配列番号：32、配列番号：34、配列番号：36、配列番号：38、配列番号：40または配列番号：42で表わされる塩基配列を含有するDNA等が挙げられる。
25

配列番号：38、配列番号：40または配列番号：42で表わされる塩基配列を含有するDNAとハイス トリンジェントな条件下でハイブリダイズするDNAと

しては、例えば、配列番号：38、配列番号：40または配列番号：42で表わされる塩基配列と95%以上、好ましくは約97%以上、より好ましくは約99%以上の相同性を有する塩基配列を含有するDNAなどが用いられる。

配列番号：47で表されるアミノ酸配列を含有するタンパク質をコードするDNA
5 Aとしては、例えば、配列番号：45または配列番号：46で表わされる塩基配列を含有するDNA、または配列番号：45または配列番号：46で表わされる塩基配列を有するDNAとハイストリンジェントな条件下でハイブリダイズするDNAを有し、配列番号：47で表されるアミノ酸配列を有するタンパク質と実質的に同質の活性（例、本発明のペプチドに対する結合活性、シグナル情報伝達作用など）
10 を有するタンパク質をコードするDNAであれば何れのものでもよい。

配列番号：45または配列番号：46で表わされる塩基配列を含有するDNAとハイストリンジェントな条件下でハイブリダイズするDNAとしては、例えば、配列番号：45または配列番号：46で表わされる塩基配列と約90%以上、好ましくは約95%以上、より好ましくは約98%以上の相同性を有する塩基配列を含有
15 するDNAなどが用いられる。

配列番号：56で表されるアミノ酸配列を含有するタンパク質をコードするDNA Aとしては、例えば、配列番号：55で表わされる塩基配列を含有するDNA、または配列番号：55で表わされる塩基配列を有するDNAとハイストリンジェントな条件下でハイブリダイズするDNAを有し、配列番号：56で表されるアミノ酸
20 配列を有するタンパク質と実質的に同質の活性（例、本発明のペプチドに対する結合活性、シグナル情報伝達作用など）を有するタンパク質をコードするDNAであれば何れのものでもよい。

配列番号：55で表わされる塩基配列を含有するDNAとハイストリンジェントな条件下でハイブリダイズするDNAとしては、例えば、配列番号：55で表わ
25 される塩基配列と約97%以上、好ましくは約98%以上、より好ましくは約99%以上の相同性を有する塩基配列を含有するDNAなどが用いられる。

配列番号：63で表されるアミノ酸配列を含有するタンパク質をコードするDNA Aとしては、例えば、配列番号：62で表わされる塩基配列を含有するDNA、または配列番号：62で表わされる塩基配列を有するDNAとハイストリンジェント

な条件下でハイブリダイズするDNAを有し、配列番号：62で表されるアミノ酸配列を有するタンパク質と実質的に同質の活性（例、本発明のペプチドに対する結合活性、シグナル情報伝達作用など）を有するタンパク質をコードするDNAであれば何れのものでもよい。

- 5 配列番号：62で表わされる塩基配列を含有するDNAとハイストリンジェントな条件下でハイブリダイズするDNAとしては、例えば、配列番号：62で表わされる塩基配列と約95%以上、好ましくは約97%以上、より好ましくは約98%以上の相同性を有する塩基配列を含有するDNAなどが用いられる。

- 配列番号：65で表されるアミノ酸配列を含有するタンパク質をコードするDNAとしては、例えば、配列番号：68で表わされる塩基配列を含有するDNA、または配列番号：68で表わされる塩基配列を有するDNAとハイストリンジェントな条件下でハイブリダイズするDNAを有し、配列番号：68で表されるアミノ酸配列を有するタンパク質と実質的に同質の活性（例、本発明のペプチドに対する結合活性、シグナル情報伝達作用など）を有するタンパク質をコードするDNAであ
10 れば何れのものでもよい。

配列番号：68で表わされる塩基配列を含有するDNAとハイストリンジェントな条件下でハイブリダイズするDNAとしては、例えば、配列番号：68で表わされる塩基配列と約90%以上、好ましくは約95%以上、より好ましくは約98%以上の相同性を有する塩基配列を含有するDNAなどが用いられる。

- 20 配列番号：66で表されるアミノ酸配列を含有するタンパク質をコードするDNAとしては、例えば、配列番号：69で表わされる塩基配列を含有するDNA、または配列番号：69で表わされる塩基配列を有するDNAとハイストリンジェントな条件下でハイブリダイズするDNAを有し、配列番号：69で表されるアミノ酸配列を有するタンパク質と実質的に同質の活性（例、本発明のペプチドに対する結合活性、シグナル情報伝達作用など）を有するタンパク質をコードするDNAであ
25 れば何れのものでもよい。

配列番号：69で表わされる塩基配列を含有するDNAとハイストリンジェントな条件下でハイブリダイズするDNAとしては、例えば、配列番号：69で表わされる塩基配列と約95%以上、好ましくは約97%以上、より好ましくは約98%

以上の相同性を有する塩基配列を含有するDNAなどが用いられる。

配列番号：67で表されるアミノ酸配列を含有するタンパク質をコードするDNAとしては、例えば、配列番号：70で表わされる塩基配列を含有するDNA、または配列番号：70で表わされる塩基配列を有するDNAとハイストリンジェントな条件下でハイブリダイズするDNAを有し、配列番号：70で表されるアミノ酸配列を有するタンパク質と実質的に同質の活性（例、本発明のペプチドに対する結合活性、シグナル情報伝達作用など）を有するタンパク質をコードするDNAであれば何れのものでもよい。

配列番号：70で表わされる塩基配列を含有するDNAとハイストリンジェントな条件下でハイブリダイズするDNAとしては、例えば、配列番号：70で表わされる塩基配列と約95%以上、好ましくは約97%以上、より好ましくは約98%以上の相同性を有する塩基配列を含有するDNAなどが用いられる。

ハイブリダイゼーションは、公知の方法あるいはそれに準じる方法、例えば、モレキュラー・クローニング (Molecular Cloning) 2nd (J. Sambrook et al., Cold Spring Harbor Lab. Press, 1989) に記載の方法などに従って行なうことができる。また、市販のライブラリーを使用する場合、添付の使用説明書に記載の方法に従って行なうことができる。より好ましくは、ハイストリンジェントな条件に従って行なうことができる。

ハイストリンジェントな条件とは、例えば、ナトリウム濃度が約19~40mM、好ましくは約19~20mMで、温度が約50~70℃、好ましくは約60~65℃の条件を示す。特に、ナトリウム濃度が約19mMで温度が約65℃の場合が最も好ましい。

より具体的には、配列番号：8で表わされるアミノ酸配列を含有するペプチドをコードするDNAとしては、配列番号：9で表わされる塩基配列を含有するDNAがあげられ、配列番号：6で表わされるアミノ酸配列を含有するペプチドをコードするDNAとしては、配列番号：7で表わされる塩基配列を含有するDNAがあげられ、配列番号：37で表わされるアミノ酸配列を含有するペプチドをコードするDNAとしては、配列番号：38で表わされる塩基配列を含有するDNAがあげられ、配列番号：39で表わされるアミノ酸配列を含有するペプチドをコードするD

NAとしては、配列番号：40で表わされる塩基配列を含有するDNAがあげられ、
配列番号：41で表わされるアミノ酸配列を含有するペプチドをコードするDNA
としては、配列番号：42で表わされる塩基配列を含有するDNAがあげられ、配
列番号：31で表わされるアミノ酸配列を含有するペプチドをコードするDNAと
5 しては、配列番号：32で表わされる塩基配列を含有するDNAがあげられ、配列
番号：33で表わされるアミノ酸配列を含有するペプチドをコードするDNAとし
ては、配列番号：34で表わされる塩基配列を含有するDNAがあげられ、配列番
号：35で表わされるアミノ酸配列を含有するペプチドをコードするDNAとして
は、配列番号：36で表わされる塩基配列を含有するDNAがあげられる。

- 10 また、配列番号：47で表わされるアミノ酸配列を含有するタンパク質をコード
するDNAとしては、配列番号：45または配列番号：46で表わされる塩基配列
を含有するDNAがあげられ、配列番号56：で表わされるアミノ酸配列を含有す
るタンパク質をコードするDNAとしては、配列番号：55で表わされる塩基配列
を含有するDNAがあげられ、配列番号63：で表わされるアミノ酸配列を含有す
15 るタンパク質をコードするDNAとしては、配列番号：62で表わされる塩基配列
を含有するDNAがあげられ、配列番号：65で表わされるアミノ酸配列を含有す
るタンパク質をコードするDNAとしては、配列番号：68で表わされる塩基配列
を含有するDNAがあげられ、配列番号：66で表わされるアミノ酸配列を含有す
るタンパク質をコードするDNAとしては、配列番号：69で表わされる塩基配列
20 を含有するDNAがあげられ、配列番号：67で表わされるアミノ酸配列を含有す
るタンパク質をコードするDNAとしては、配列番号：70で表わされる塩基配列
を含有するDNAがあげられる。

本発明のペプチドをコードするDNAの塩基配列と相補的な塩基配列またはそ
の一部を含有してなるヌクレオチド（オリゴヌクレオチド）とは、本発明のペプチ
25 ドをコードするDNAを包含するだけでなく、RNAをも包含する意味で用いら
れる。

本発明に従えば、本発明のペプチドの遺伝子の複製又は発現を阻害することので
きるアンチセンス・（オリゴ）ヌクレオチド（核酸）を、クローン化したあるいは
決定されたペプチドをコードするDNAの塩基配列の塩基配列情報に基づき設計

し、合成しうる。そうした（オリゴ）ヌクレオチド（核酸）は、本発明のペプチドの遺伝子のRNAとハイブリダイズすることができ、該RNAの合成又は機能を阻害することができるか、あるいは本発明のペプチド関連RNAとの相互作用を介して本発明のペプチドの遺伝子の発現を調節・制御することができる。本発明のペプチド関連RNAの選択された配列に相補的な（オリゴ）ヌクレオチド、及び本発明のペプチド関連RNAと特異的にハイブリダイズすることができる（オリゴ）ヌクレオチドは、生体内及び生体外で本発明のペプチドの遺伝子の発現を調節・制御するのに有用であり、また病気などの治療又は診断に有用である。

用語「対応する」とは、遺伝子を含めたヌクレオチド、塩基配列又は核酸の特定の配列に相同性を有するあるいは相補的であることを意味する。ヌクレオチド、塩基配列又は核酸とペプチドとの間で「対応する」とは、ヌクレオチド（核酸）の配列又はその相補体から誘導される指令にあるペプチドのアミノ酸を通常指している。本発明のペプチドの遺伝子の5'端ヘアピンループ、5'端6-ベースペア・リピート、5'端非翻訳領域、ポリペプチド翻訳開始コドン、タンパク質コード領域、ORF翻訳開始コドン、3'端非翻訳領域、3'端パリンドローム領域、及び3'端ヘアピンループは好ましい対象領域として選択しうるが、本発明のペプチドの遺伝子内の如何なる領域も対象として選択しうる。

目的核酸と、対象領域の少なくとも一部に相補的な（オリゴ）ヌクレオチドとの関係は、対象物とハイブリダイズすることができる（オリゴ）ヌクレオチドとの関係は、「アンチセンス」であるということができる。アンチセンス・（オリゴ）ヌクレオチドは、2-デオキシ-D-リボースを含有しているポリデオキシヌクレオチド、D-リボースを含有しているポリデオキシヌクレオチド、プリン又はピリミジン塩基のN-グリコシドであるその他のタイプのポリヌクレオチド、あるいは非ヌクレオチド骨格を有するその他のポリマー（例えば、市販のタンパク質核酸及び合成配列特異的な核酸ポリマー）又は特殊な結合を含有するその他のポリマー（但し、該ポリマーはDNAやRNA中に見出されるような塩基のペアリナグや塩基の付着を許容する配置をもつヌクレオチドを含有する）などが挙げられる。それらは、2本鎖DNA、1本鎖DNA、2本鎖RNA、1本鎖RNA、さらにDNA:RNAハイブリッドであることができ、さらに非修飾ポリヌクレオチド又は非修飾オリ

- ゴヌクレオチド、さらには公知の修飾の付加されたもの、例えば当該分野で知られた標識のあるもの、キャップの付いたもの、メチル化されたもの、1個以上の天然のヌクレオチドを類縁物で置換したもの、分子内ヌクレオチド修飾のされたもの、例えば非荷電結合（例えば、メチルホスホネート、ホスホトリエステル、ホスホル
- 5 アミデート、カルバメートなど）を持つもの、電荷を有する結合又は硫黄含有結合（例えば、ホスホロチオエート、ホスホロジチオエートなど）を持つもの、例えばタンパク質（ヌクレアーゼ、ヌクレアーゼ・インヒビター、トキシン、抗体、シグナルペプチド、ポリーL-リジンなど）や糖（例えば、モノサッカライドなど）などの側鎖基を有しているもの、インターカレント化合物（例えば、アクリジン、プ
- 10 ソラレンなど）を持つもの、キレート化合物（例えば、金属、放射活性をもつ金属、ホウ素、酸化性の金属など）を含有するもの、アルキル化剤を含有するもの、修飾された結合を持つもの（例えば、 α アノマー型の核酸など）であってもよい。ここで「ヌクレオシド」、「ヌクレオチド」及び「核酸」とは、プリン及びピリミジン塩基を含有するのみでなく、修飾されたその他の複素環型塩基をもつようなもの
- 15 含んでいて良い。こうした修飾物は、メチル化されたプリン及びピリミジン、アシル化されたプリン及びピリミジン、あるいはその他の複素環を含むものであってよい。修飾されたヌクレオチド及び修飾されたヌクレオチドはまた糖部分が修飾されていてよく、例えば1個以上の水酸基がハロゲンとか、脂肪族基などで置換されていたり、あるいはエーテル、アミンなどの官能基に変換されていてよい。
- 20 本発明のアンチセンス核酸は、RNA、DNA、あるいは修飾された核酸である。修飾された核酸の具体例としては核酸の硫黄誘導体やチオホスフェート誘導体、そしてポリヌクレオシドアミドやオリゴヌクレオシドアミドの分解に抵抗性のものが挙げられるが、それに限定されるものではない。本発明のアンチセンス核酸は次のような方針で好ましく設計されうる。すなわち、細胞内でのアンチセンス核酸を
- 25 より安定なものにする、アンチセンス核酸の細胞透過性をより高める、目標とするセンス鎖に対する親和性をより大きなものにする、そしてもし毒性があるならアンチセンス核酸の毒性をより小さなものにする。

こうして修飾は当該分野で数多く知られており、例えば J. Kawakami et al., Pharm Tech Japan, Vol. 8, pp. 247, 1992; Vol. 8, pp. 395, 1992; S. T. Crooke

et al., ed., Antisense Research and Applications, CRC Press, 1993 など

5 示がある。

本発明のアンチセンス核酸は、変化せしめられたり、修飾された糖、塩基、結合を含有していて良く、リボゾーム、ミクロスフェアのような特殊な形態で供与されたり、遺伝子治療により適用されたり、付加された形態で与えられることができる。こうして付加形態で用いられるものとしては、リン酸基骨格の電荷を中和するように働くポリリジンのようなポリカチオン体、細胞膜との相互作用を高めたり、核酸の取込みを増大せしめるような脂質（例えば、ホスホリピッド、コレステロールなど）といった粗水性のものが挙げられる。付加するに好ましい脂質としては、

10 コレステロールやその誘導体（例えば、コレステリルクロロホルメート、コール酸など）が挙げられる。こうしたものは、核酸の3'端あるいは5'端に付着させることができ、塩基、糖、分子内ヌクレオシド結合を介して付着させることができる。その他の基としては、核酸の3'端あるいは5'端に特異的に配置されたキャップ用の基で、エキソヌクレアーゼ、RNAseなどのヌクレアーゼによる分解を

15 阻止するためのものが挙げられる。こうしたキャップ用の基としては、ポリエチレングリコール、テトラエチレングリコールなどのグリコールをはじめとした当該分野で知られた水酸基の保護基が挙げられるが、それに限定されるものではない。

アンチセンス核酸の阻害活性は、本発明の形質転換体、本発明の生体内や生体外の遺伝子発現系、あるいはタンパク質の生体内や生体外の翻訳系を用いて調べることができる。該核酸それ公知の各種の方法で細胞に適用できる。

20

本発明の部分ペプチドをコードするDNAとしては、前述した本発明の部分ペプチドをコードする塩基配列を含有するものであればいかなるものであってもよい。また、ゲノムDNA、ゲノムDNAライブラリー、前記した細胞・組織由来のcDNA、前記した細胞・組織由来のcDNAライブラリー、合成DNAのいずれでも

25 よい。ライブラリーに使用するベクターは、バクテリオファージ、プラスミド、コスミド、ファージミドなどいずれであってもよい。また、前記した細胞・組織よりmRNA画分を調製したものをを用いて直接 Reverse Transcriptase Polymerase Chain Reactionによって増幅することもできる。

具体的には、本発明の部分ペプチドをコードするDNAとしては、例えば、配列

番号：45または配列番号：46で表わされる塩基配列を含有するDNAの部分塩基配列を有するDNA、または(ii)配列番号：45または配列番号：46で表わされる塩基配列を有するDNAとハイストリンジェントな条件下でハイブリダイズするDNAを有し、本発明のタンパク質と実質的に同質の活性(例、リガンド結合活性、シグナル情報伝達作用など)を有するタンパク質をコードするDNAの部分塩基配列を有するDNAなどが用いられる。

配列番号：45または配列番号：46で表わされる塩基配列を有するDNAとハイストリンジェントな条件下でハイブリダイズするDNAとしては、例えば、配列番号：45または配列番号：46で表わされる塩基配列と約90%以上、好ましくは約95%以上、より好ましくは約98%以上の相同性を有する塩基配列を含有するDNAなどが用いられる。

さらに本発明の部分ペプチドをコードするDNAとしては、例えば、配列番号：55、配列番号：62、配列番号：68、配列番号：69または配列番号：70で表わされる塩基配列を含有するDNAの部分塩基配列を有するDNA、または(ii)配列番号：55、配列番号：62、配列番号：68、配列番号：69または配列番号：70で表わされる塩基配列を有するDNAとハイストリンジェントな条件下でハイブリダイズするDNAを有し、本発明のタンパク質と実質的に同質の活性(例、リガンド結合活性、シグナル情報伝達作用など)を有するタンパク質をコードするDNAの部分塩基配列を有するDNAなどが用いられる。

配列番号：55、配列番号：62、配列番号：68、配列番号：69または配列番号：70で表わされる塩基配列を有するDNAとハイストリンジェントな条件下でハイブリダイズするDNAとしては、例えば、配列番号：55、配列番号：62、配列番号：68、配列番号：69または配列番号：70で表わされる塩基配列と約90%以上、好ましくは約95%以上、より好ましくは約98%以上の相同性を有する塩基配列を含有するDNAなどが用いられる。

本発明のペプチドを完全にコードするDNAのクローニングの手段としては、本発明のペプチドをコードするDNAの塩基配列の部分塩基配列を有する合成DNAプライマーを用いてPCR法によって増幅するか、または適当なベクターに組み込んだDNAを本発明のペプチドの一部あるいは全領域をコードするDNA断片

もしくは合成DNAを用いて標識したもののハイブリダイゼーションによって選別することができる。ハイブリダイゼーションの方法は、例えば、モレキュラー・クローニング (Molecular Cloning) 2nd (J. Sambrook et al., Cold Spring Harbor Lab. Press, 1989) に記載の方法などに従って行なうことができる。また、市販のライブラリーを使用する場合、添付の使用説明書に記載の方法に従って行なうことができる。

本発明のタンパク質またはその部分ペプチド（以下、本発明のタンパク質と略記する）を完全にコードするDNAのクローニングも本発明のペプチドを完全にコードするDNAのクローニングと同様に行うことができる。

- 10 DNAの塩基配列の変換は、PCRや公知のキット、例えば、MutanTM-super Express Km（宝酒造（株））、MutanTM-K（宝酒造（株））等を用いて、ODA-LA PCR法、Gapped duplex法、Kunkel法等の公知の方法あるいはそれらに準じる方法に従って行なうことができる。

- 15 クローン化されたペプチド・タンパク質をコードするDNAは目的によりそのまま、または所望により制限酵素で消化したり、リンカーを付加したりして使用することができる。該DNAはその5'末端側に翻訳開始コドンとしてのATGを有し、また3'末端側には翻訳終止コドンとしてのTAA、TGAまたはTAGを有していてもよい。これらの翻訳開始コドンや翻訳終止コドンは、適当な合成DNAアダプターを用いて付加することもできる。

- 20 本発明のペプチドおよび本発明のタンパク質の発現ベクターは、例えば、（イ）本発明のペプチドおよび本発明のタンパク質をコードするDNAから目的とするDNA断片を切り出し、（ロ）該DNA断片を適当な発現ベクター中のプロモーターの下流に連結することにより製造することができる。

- 25 ベクターとしては、大腸菌由来のプラスミド（例、pBR322, pBR325, pUC12, pUC13）、枯草菌由来のプラスミド（例、pUB110, pTP5, pC194）、酵母由来プラスミド（例、pSH19, pSH15）、λファージなどのバクテリオファージ、レトロウイルス、ワクシニアウイルス、バキュロウイルスなどの動物ウイルスなどの他、pA1-11, pXT1, pRc/CMV, pRc/RSV, pcDNA1/Neo, pcDNA3.1, pRc/CMV2,

pRc/RSV (Invitrogen社) などが用いられる。

本発明で用いられるプロモーターとしては、遺伝子の発現に用いる宿主に対応して適切なプロモーターであればいかなるものでもよい。例えば、動物細胞を宿主として用いる場合は、SR α プロモーター、SV40プロモーター、HIV-LTR
5 プロモーター、CMVプロモーター、HSV-TKプロモーターなどが挙げられる。

これらのうち、CMVプロモーター、SR α プロモーターなどを用いるのが好ましい。宿主がエシェリヒア属菌である場合は、trpプロモーター、lacプロモーター、recAプロモーター、 λ P_Lプロモーター、lppプロモーターなどが、
宿主がバチルス属菌である場合は、SPO1プロモーター、SPO2プロモーター、
10 penPプロモーターなど、宿主が酵母である場合は、PHO5プロモーター、PGKプロモーター、GAPプロモーター、ADHプロモーターなどが好ましい。宿主が昆虫細胞である場合は、ポリヘドリンプロモーター、P10プロモーターなどが好ましい。

発現ベクターには、以上の他に、所望によりエンハンサー、スプライシングシグナル、ポリA付加シグナル、選択マーカー、SV40複製オリジン（以下、SV40oriと略称する場合がある）などを含有しているものを用いることができる。
選択マーカーとしては、例えば、ジヒドロ葉酸還元酵素（以下、dhfrと略称する場合がある）遺伝子〔メソトレキセート（MTX）耐性〕、アンピシリン耐性遺伝子（以下、Amp^rと略称する場合がある）、ネオマイシン耐性遺伝子（以下、
20 Neo^rと略称する場合がある、G418耐性）等が挙げられる。特に、CHO（dhfr⁻）細胞を用いてdhfr遺伝子を選択マーカーとして使用する場合、目的遺伝子をチミジンを含まない培地によっても選択できる。

また、必要に応じて、宿主に合ったシグナル配列を、本発明のタンパク質のN端末側に付加する。宿主がエシェリヒア属菌である場合は、PhoA・シグナル配列、
25 OmpA・シグナル配列などが、宿主がバチルス属菌である場合は、 α -アミラーゼ・シグナル配列、サブチリシン・シグナル配列などが、宿主が酵母である場合は、MF α ・シグナル配列、SUC2・シグナル配列など、宿主が動物細胞である場合には、インシュリン・シグナル配列、 α -インターフェロン・シグナル配列、抗体分子・シグナル配列などがそれぞれ利用できる。

このようにして構築された本発明のペプチド・タンパク質をコードするDNAを含有するベクターを用いて、形質転換体を製造することができる。

宿主としては、例えば、エシェリヒア属菌、バチルス属菌、酵母、昆虫細胞、昆虫、動物細胞などが用いられる。

- 5 エシェリヒア属菌の具体例としては、エシェリヒア・コリ (*Escherichia coli*) K12・DH1 [プロシーディングス・オブ・ザ・ナショナル・アカデミー・オブ・サイエンス・オブ・ザ・ユーエスエー (Proc. Natl. Acad. Sci. USA), 60巻, 160 (1968)], JM103 [ヌクレック・アシックス・リサーチ, (Nucleic Acids Research), 9巻, 309 (1981)], JA221 [ジャーナル・オブ・モレキュラー・バイオロジー (Journal of Molecular Biology), 120巻, 517 (1978)], HB101 [ジャーナル・オブ・モレキュラー・バイオロジー, 41巻, 459 (1969)], C600 [ジェネティックス (Genetics), 39巻, 440 (1954)] などが用いられる。
- 10

- バチルス属菌としては、例えば、バチルス・サチルス (*Bacillus subtilis*) M1114 [ジーン, 24巻, 255 (1983)], 207-21 [ジャーナル・オブ・バイオケミストリー (Journal of Biochemistry), 95巻, 87 (1984)] などが用いられる。
- 15

- 酵母としては、例えば、サッカロマイセス セレビシエ (*Saccharomyces cerevisiae*) AH22, AH22R⁻, NA87-11A, DKD-5D, 20B-12、シゾサッカロマイセス ポンベ (*Schizosaccharomyces pombe*) NCYC1913, NCYC2036、ピキア パストリス (*Pichia pastoris*) などが用いられる。
- 20

- 昆虫細胞としては、例えば、ウイルスがAcNPVの場合は、夜盗蛾の幼虫由来株化細胞 (*Spodoptera frugiperda* cell; Sf細胞)、*Trichoplusia ni*の中腸由来のMG1細胞、*Trichoplusia ni*の卵由来のHigh FiveTM細胞、*Mamestra brassicae*由来の細胞または*Estigmena acrea*由来の細胞などが用いられる。ウイルスがBmNPVの場合は、蚕由来株化細胞 (*Bombyx mori* N; BmN細胞) などが用いられる。該Sf細胞としては、例えば、Sf9細胞 (ATCC CRL1711)、Sf21細胞 (以上、Vaughn, J.L. ら、イン・ヴィボ (In Vivo), 13, 213-217, (1977)) などが用い
- 25

られる。

昆虫としては、例えば、カイコの幼虫などが用いられる〔前田ら、ネイチャー (Nature) , 315巻, 592 (1985)〕。

動物細胞としては、例えば、サル細胞COS-7, Vero, チャイニーズハムスター細胞CHO (以下、CHO細胞と略記), dhfr遺伝子欠損チャイニーズハムスター細胞CHO (以下、CHO (dhfr⁻) 細胞と略記), マウスL細胞, マウスAtT-20, マウスミエローマ細胞, ラットGH3, ヒトFL細胞などが用いられる。

エシェリヒア属菌を形質転換するには、例えば、プロシーディングズ・オブ・ザ・ナショナル・アカデミー・オブ・サイエンシイズ・オブ・ザ・ユーエスエー (Proc. Natl. Acad. Sci. USA) , 69巻, 2110 (1972) やジーン (Gene) , 17巻, 107 (1982) などに記載の方法に従って行なうことができる。パチルス属菌を形質転換するには、例えば、モレキュラー・アンド・ジェネラル・ジェネティクス (Molecular & General Genetics) , 168巻, 111 (1979) などに記載の方法に従って行なうことができる。

酵母を形質転換するには、例えば、メソーズ・イン・エンザイモロジー (Methods in Enzymology) , 194巻, 182-187 (1991) 、プロシーディングズ・オブ・ザ・ナショナル・アカデミー・オブ・サイエンシイズ・オブ・ザ・ユーエスエー (Proc. Natl. Acad. Sci. USA) , 75巻, 1929 (1978) などに記載の方法に従って行なうことができる。

昆虫細胞または昆虫を形質転換するには、例えば、バイオ/テクノロジー (Bio/Technology) , 6, 47-55 (1988) などに記載の方法に従って行なうことができる。

動物細胞を形質転換するには、例えば、細胞工学別冊8 新 細胞工学実験プロトコル. 263-267 (1995) (秀潤社発行)、ヴィロロジー (Virology) , 52巻, 456 (1973) に記載の方法に従って行なうことができる。

このようにして、Gタンパク質共役型タンパク質をコードするDNAを含有する発現ベクターで形質転換された形質転換体を得られる。

宿主がエシェリヒア属菌、パチルス属菌である形質転換体を培養する際、培養に

使用される培地としては液体培地が適当であり、その中には該形質転換体の生育に必要な炭素源、窒素源、無機物その他が含有せしめられる。炭素源としては、例えば、グルコース、デキストリン、可溶性澱粉、ショ糖など、窒素源としては、例えば、アンモニウム塩類、硝酸塩類、コーンスチープ・リカー、ペプトン、カゼイン、
5 肉エキス、大豆粕、バレイショ抽出液などの無機または有機物質、無機物としては、例えば、塩化カルシウム、リン酸二水素ナトリウム、塩化マグネシウムなどが挙げられる。また、酵母エキス、ビタミン類、生長促進因子などを添加してもよい。培地のpHは約5～8が望ましい。

エシェリヒア属菌を培養する際の培地としては、例えば、グルコース、カザミノ酸を含むM9培地〔ミラー (Miller) , ジャーナル・オブ・エクスペリメンツ・イン・モレキュラー・ジェネティックス (Journal of Experiments in Molecular Genetics) , 431-433, Cold Spring Harbor Laboratory, New York 1972〕が好ましい。ここに必要によりプロモーターを効率よく働かせるために、例えば、3β-インドリル アクリル酸のような薬剤を加えることができる。宿主が
15 エシェリヒア属菌の場合、培養は通常約15～43℃で約3～24時間行ない、必要により、通気や攪拌を加えることもできる。

宿主がバチルス属菌の場合、培養は通常約30～40℃で約6～24時間行ない、必要により通気や攪拌を加えることもできる。

宿主が酵母である形質転換体を培養する際、培地としては、例えば、バークホルダー (Burkholder) 最小培地 [Bostian, K. L. ら、「プロシーディングズ・オブ・ザ・ナショナル・アカデミー・オブ・サイエンシズ・オブ・ザ・ユーエスエー (Proc. Natl. Acad. Sci. USA) , 77巻, 4505 (1980)] や0.5%カザミノ酸を含有するSD培地 [Bitter, G. A. ら、「プロシーディングズ・オブ・ザ・ナショナル・アカデミー・オブ・サイエンシズ・オブ・ザ・ユーエスエー (Proc. Natl. Acad. . Sci. USA) , 81巻, 5330 (1984)] が挙げられる。培地のpH
25 は約5～8に調整するのが好ましい。培養は通常約20℃～35℃で約24～72時間行ない、必要に応じて通気や攪拌を加える。

宿主が昆虫細胞または昆虫である形質転換体を培養する際、培地としては、Grace's Insect Medium (Grace, T. C. C., ネイチャー (Nature) , 195, 788 (1962))

に非動化した10%ウシ血清等の添加物を適宜加えたものなどが用いられる。培地のpHは約6.2~6.4に調整するのが好ましい。培養は通常約27℃で約3~5日間行ない、必要に応じて通気や攪拌を加える。

宿主が動物細胞である形質転換体を培養する際、培地としては、例えば、約5~
5 20%の胎児牛血清を含むMEM培地〔サイエンス (Science), 122巻, 501 (1952)〕, DMEM培地〔ヴィロロジー (Virology), 8巻, 396 (1959)〕, RPMI 1640培地〔ジャーナル・オブ・ザ・アメリカン・メディカル・アソシエーション (The Journal of the American Medical Association) 199巻, 519 (1967)〕, 199培地〔プロシーディング・オブ・ザ・ソサイエティ・フォー・ザ・バイオロジカル・メディスン (Proceeding of the Society for the Biological Medicine), 73巻, 1 (1950)〕などが用いられる。pHは約6~8であるのが好ましい。培養は通常約30℃~40℃で約15~60時間行ない、必要に応じて通気や攪拌を加える。

以上のようにして、形質転換体の細胞内、細胞膜または細胞外に本発明のペプチド・タンパク質を生成せしめることができる。
15

上記培養物から本発明のペプチド・タンパク質を分離精製するには、例えば、下記の方法により行なうことができる。

本発明のペプチド・タンパク質を培養菌体あるいは細胞から抽出するに際しては、培養後、公知の方法で菌体あるいは細胞を集め、これを適当な緩衝液に懸濁し、超音波、リゾチームおよび/または凍結融解などによって菌体あるいは細胞を破壊したのち、遠心分離やろ過によりタンパク質の粗抽出液を得る方法などが適宜用いられる。緩衝液の中に尿素や塩酸グアニジンなどのタンパク質変性剤や、トリトンX-100TMなどの界面活性剤が含まれていてもよい。培養液中にペプチド・タンパク質が分泌される場合には、培養終了後、それ公知の方法で菌体あるいは細胞と上清とを分離し、上清を集める。
25

このようにして得られた培養上清、あるいは抽出液中に含まれるペプチド・タンパク質の精製は、公知の分離・精製法を適切に組み合わせて行なうことができる。これらの公知の分離、精製法としては、塩析や溶媒沈澱法などの溶解度を利用する方法、透析法、限外ろ過法、ゲルろ過法、およびSDS-ポリアクリルアミドゲル

電気泳動法などの主として分子量の差を利用する方法、イオン交換クロマトグラフィーなどの荷電の差を利用する方法、アフィニティークロマトグラフィーなどの特異的親和性を利用する方法、逆相高速液体クロマトグラフィーなどの疎水性の差を利用する方法、等電点電気泳動法などの等電点の差を利用する方法などが用いられる。

かくして得られるペプチド・タンパク質が遊離体で得られた場合には、公知の方法あるいはそれに準じる方法によって塩に変換することができ、逆に塩で得られた場合には公知の方法あるいはそれに準じる方法により、遊離体または他の塩に変換することができる。

10 なお、組換え体が産生するペプチド・タンパク質を、精製前または精製後に適当なタンパク修飾酵素を作用させることにより、任意に修飾を加えたり、ペプチド・ポリペプチドを部分的に除去することもできる。タンパク修飾酵素としては、例えば、トリプシン、キモトリプシン、アルギニルエンドペプチダーゼ、プロテインキナーゼ、グリコシダーゼなどが用いられる。

15 かくして生成する本発明のペプチドの活性は、標識した本発明のペプチドと本発明のタンパク質との結合実験および特異抗体を用いたエンザイムイムノアッセイなどにより測定することができる。

20 また、生成する本発明のタンパク質の活性は、標識した本発明のペプチドとの結合実験および特異抗体を用いたエンザイムイムノアッセイなどにより測定することができる。

また、本発明のペプチドは、遺伝子工学的に原核細胞宿主中で発現させ、レドックスバッファー中でリフォールディングして活性型のペプチドとして製造してもよい。詳細を以下に述べる。

25 本発明のペプチドが宿主原核細胞中で不溶成分（封入体）を形成する場合には、培養後、遠心分離等の方法により集菌した後、細胞を破碎し、封入体を変性剤を用いて可溶化することによって、本発明のペプチドを抽出することができる。

細胞の破碎は、常法で、たとえば超音波処理により実施できる。懸濁媒体として中性付近のpH値（pH 6.5～7.5）に調整した好適な緩衝液（例えばリン酸緩衝液等）を用いることが好ましい。この際、細胞の破碎を促進させるためEDT

Aを添加してもよい。このようにして細胞を破碎した後に、不溶成分（封入体）を任意の方法で、遠心分離するか、濾過することにより分取する。原核細胞由来のタンパク質をできる限り除去するため、たとえば水、リン酸緩衝液を用いて洗浄することが好ましいが、場合により4 M程度の尿素で洗浄してもよい。

- 5 得られた沈殿（ペレット）を変性剤を用いて可溶化する際の変性剤としては、公知の変性剤、特にグアニジンまたは尿素等を使用することができる。変性剤は通常水溶液として用いられ、水溶液中の変性剤の濃度は、グアニジンでは4～8 モル／リットル、好ましくは約6～7 モル／リットル、尿素では5～9 モル／リットル、好ましくは約8 モル／リットルである。グアニジンは通常グアニジン塩酸塩等のグ
- 10 アニジンの酸付加塩として用いられる。

本発明のペプチドが宿主原核細胞中で封入体を形成しない場合には、培養後、遠心分離等の方法により集菌した後、細胞を変性剤を用いて可溶化するか、あるいは細胞を破碎後変性剤で可溶化することによって本発明のペプチドを抽出することができる。

- 15 集菌した細胞の可溶化に用いられる変性剤としては、例えばグアニジンまたは尿素などが挙げられる。変性剤は通常水溶液として用いられ、水溶液中の変性剤の濃度は、グアニジンでは通常4～8 モル／リットル、好ましくは約6～7 モル／リットルである。グアニジンは通常グアニジン塩酸塩等のグアニジンの酸付加塩として用いられる。

- 20 細胞の破碎は、常法で、たとえば超音波処理、フレンチ・プレスにより実施できる。破碎された細胞の可溶化に用いられる変性剤としては、公知の変性剤を使用しよく、好ましくは、グアニジンまたは尿素などを使用する。変性剤は通常、水溶液として用いられ、水溶液中の変性剤の濃度は、グアニジンでは4～8 モル／リットル、好ましくは約6～7 モル／リットル、尿素では5～9 モル／リットル、好ましくは約8 モル／リットルである。グアニジンは通常グアニジン塩酸塩等のグ
- 25 アニジンの酸付加塩として用いられる。

上記のようにして封入体の可溶化を行うか、菌体を変性剤で直接可溶化するか、または細胞を破碎後変性剤で可溶化した後、遠心分離等で不純物を除去し、得られた上澄液を必要により精製工程に付した後、本発明のペプチドのリフォールディング

グ(活性化、再生化)を行う。

リフォールディングは、精製した本発明のペプチドにレドックスバッファーを添加するか、または本発明のペプチドを含有する上澄液をレドックスバッファーで希釈することにより行われる。

- 5 レドックスバッファーとしては、酸化型グルタチオン(GSSG)および還元型グルタチオン(GSH)を含有する緩衝液、システインおよびシスチンを含有する緩衝液、システアミンおよびシスタミンを含有する緩衝液などが挙げられる。中でもGSSGおよびGSHを含有する緩衝液が好ましい。上記緩衝液としては、例えば、トリス緩衝液、リン酸緩衝液、酢酸緩衝液、クエン酸緩衝液等が挙げられ、中
10 でもトリス緩衝液等が好ましい。

- レドックスバッファー中の酸化剤(酸化型物質)および還元剤(還元型物質)の濃度は、例えば、それぞれ0.01~100ミリモル/リットルおよび0.01~100ミリモル/リットルである。より具体的には、GSSGおよびGSHを用いる場合、レドックスバッファー中のGSSGの濃度は0.01~100ミリモル/リットル、好ましくは0.1~10ミリモル/リットル、好ましくは0.1~1.0ミリモル/リットルが用いられ、GSHの濃度は0.01~100ミリモル/リットル、好ましくは0.1~10ミリモル/リットル、好ましくは0.2~2.0ミリモル/リットルが用いられる。
15

- この際、たとえばメルカプト基を有さないアミノ酸などをレドックスバッファーにさらに含有させておくことが好ましい。本発明のペプチドを含有する上澄液をレドックスバッファーで希釈する場合、変性剤の濃度を活性化に適した中性pHにおいて不作用濃度まで希釈することが好ましい。たとえば変性剤としてグアニジンを使用する場合、希釈液中のグアニジンの濃度を0~2.0モル/リットル、好ましくは約1モル/リットル以下まで、変性剤として尿素を使用する場合、希釈液中の
20 尿素有濃度を0~4.0モル/リットル、好ましくは約2モル/リットル以下まで希釈することが望ましい。

上記メルカプト基を有さないアミノ酸としては、例えばアルギニン、アスパラギン酸、バリン、リジン、アラニン、シトルリン等が挙げられる。アルギニン等が収率の点で好ましい。レドックスバッファー中の該アミノ酸の添加濃度は、0.1~

1. 0モル／リットル、好ましくは0.2～0.8モル／リットルである。

上記リフォールディングに当たっての温度は0～30℃、好ましくは4～15℃である。pHは7～9、好ましくはpH7.5～8.5である。リフォールディングに要する時間は通常0.5～7日間、好ましくは1～3日間、さらに好ましくは1
5 ～2日間である。

なお、可溶化後かつリフォールディングの前に、例えば抽出、塩析、透析、分配、結晶化、再結晶、ゲルろ過、クロマトグラフィー等の公知で常用の精製工程を導入することができ、好ましくは、たとえば0.1モル／リットル リン酸緩衝液中セファデックス (Sephadex) G-25 (アマシャム ファルマシア バイオ
10 テク (株)) にかけることにより精製することができる。変性剤の分離は場合により0.1モル／リットル リン酸緩衝液に対して透析することによっても可能である。

精製工程はリフォールディングに続いて行うこともできる。一般にそのような精製としては例えば抽出、塩析、透析、分配、結晶化、再結晶、ゲルろ過、クロマト
15 グラフィー等が挙げられ、好ましい例として透析や、たとえばSP-セファロース (アマシャム ファルマシア バイオテク (株))、CM-5PW (トーソー (株)) あるいは、DEAE-5PW (トーソー (株)) を介したイオン交換クロマトグラフィー、たとえばC4P-50 (昭和電工 (株)) を用いた逆相クロマトグラフィー等による精製法が挙げられる。

20 本発明のペプチドまたは本発明のタンパク質もしくはその部分ペプチドまたはそれらの塩に対する抗体は、本発明のペプチドまたは本発明のタンパク質もしくはその部分ペプチドまたはそれらの塩を認識し得る抗体であれば、ポリクローナル抗体、モノクローナル抗体の何れであってもよい。

本発明のペプチドまたは本発明のタンパク質もしくはその部分ペプチドまたは
25 それらの塩 (本文中、本発明のペプチド・タンパク質と略記する場合がある) に対する抗体は、本発明のペプチドを抗原として用い、公知の抗体または抗血清の製造法に従って製造することができる。

〔モノクローナル抗体の作製〕

(a) モノクローナル抗体産生細胞の作製

本発明のペプチドは、哺乳動物に対して投与により抗体産生が可能な部位にそれ自体あるいは担体、希釈剤とともに投与される。投与に際して抗体産生能を高めるため、完全フロイントアジュバントや不完全フロイントアジュバントを投与してもよい。投与は通常2～6週毎に1回ずつ、計2～10回程度行なわれる。用いられる哺乳動物としては、例えば、サル、ウサギ、イヌ、モルモット、マウス、ラット、ヒツジ、ヤギが挙げられるが、マウスおよびラットが好ましく用いられる。

モノクローナル抗体産生細胞の作製に際しては、抗原を免疫された温血動物、例えば、マウスから抗体価の認められた個体を選択し最終免疫の2～5日後に脾臓またはリンパ節を採取し、それらに含まれる抗体産生細胞を骨髓腫細胞と融合させることにより、モノクローナル抗体産生ハイブリドーマを調製することができる。抗血清中の抗体価の測定は、例えば、後記の標識化した本発明のペプチドと抗血清とを反応させたのち、抗体に結合した標識剤の活性を測定することにより行なうことができる。融合操作は既知の方法、例えば、ケーラーとミルスタインの方法〔ネイチャー (Nature)、256巻、495頁(1975年)〕に従い実施することができる。融合促進剤としては、例えば、ポリエチレングリコール(PEG)やセンダイウイルスなどが挙げられるが、好ましくはPEGが用いられる。

骨髓腫細胞としては、例えば、NS-1、P3U1、SP2/0などが挙げられるが、P3U1が好ましく用いられる。用いられる抗体産生細胞(脾臓細胞)数と骨髓腫細胞数との好ましい比率は1:1～20:1程度であり、PEG(好ましくは、PEG1000～PEG6000)が10～80%程度の濃度で添加され、約20～40℃、好ましくは約30～37℃で約1～10分間インキュベートすることにより効率よく細胞融合を実施できる。

モノクローナル抗体産生ハイブリドーマのスクリーニングには種々の方法が使用できるが、例えば、本発明のペプチド抗原を直接あるいは担体とともに吸着させた固相(例、マイクロプレート)にハイブリドーマ培養上清を添加し、次に放射性物質や酵素などで標識した抗免疫グロブリン抗体(細胞融合に用いられる細胞がマウスの場合、抗マウス免疫グロブリン抗体が用いられる)またはプロテインAを加え、固相に結合したモノクローナル抗体を検出する方法、抗免疫グロブリン抗体またはプロテインAを吸着させた固相にハイブリドーマ培養上清を添加し、放射性物

質や酵素などで標識した本発明のペプチドを加え、固相に結合したモノクローナル抗体を検出する方法などが挙げられる。

- モノクローナル抗体の選別は、公知あるいはそれに準じる方法に従って行なうことができるが、通常はHAT（ヒポキサンチン、アミノプテリン、チミジン）を添加した動物細胞用培地などで行なうことができる。選別および育種用培地としては、ハイブリドーマが生育できるものならばどのような培地を用いても良い。例えば、1～20%、好ましくは10～20%の牛胎児血清を含むRPMI 1640培地、1～10%の牛胎児血清を含むGIT培地（和光純薬工業（株））またはハイブリドーマ培養用無血清培地（SFM-101、日水製薬（株））などを用いることができる。培養温度は、通常20～40℃、好ましくは約37℃である。培養時間は、通常5日～3週間、好ましくは1週間～2週間である。培養は、通常5%炭酸ガス下で行なうことができる。ハイブリドーマ培養上清の抗体価は、上記の抗血清中の抗体価の測定と同様にして測定できる。

(b) モノクローナル抗体の精製

- モノクローナル抗体の分離精製は、通常のポリクローナル抗体の分離精製と同様に免疫グロブリンの分離精製法〔例、塩析法、アルコール沈殿法、等電点沈殿法、電気泳動法、イオン交換体（例、DEAE）による吸脱着法、超遠心法、ゲルろ過法、抗原結合固相またはプロテインAあるいはプロテインGなどの活性吸着剤により抗体のみを採取し、結合を解離させて抗体を得る特異的精製法〕に従って行なうことができる。

〔ポリクローナル抗体の作製〕

本発明のポリクローナル抗体は、公知あるいはそれに準じる方法にしたがって製造することができる。例えば、免疫原（本発明のペプチドの抗原）とキャリアー

どの様なものをどの様な比率で架橋させてもよいが、例えば、ウシ血清アルブミン、ウシサイログロブリン、キーホール・リンペット・ヘモシアニン等を重量比でハプテン1に対し、約0.1～20、好ましくは約1～5の割合でカプルさせる方法が用いられる。

- 5 また、ハプテンとキャリアーのカプリングには、種々の縮合剤を用いることができるが、グルタルアルデヒドやカルボジイミド、マレイミド活性エステル、チオール基、ジチオピリジル基を含有する活性エステル試薬等が用いられる。

- 10 縮合生成物は、温血動物に対して、抗体産生が可能な部位にそれ自体あるいは担体、希釈剤とともに投与される。投与に際して抗体産生能を高めるため、完全フロイントアジュバントや不完全フロイントアジュバントを投与してもよい。投与は、通常約2～6週毎に1回ずつ、計約3～10回程度行なうことができる。

ポリクローナル抗体は、上記の方法で免疫された哺乳動物の血液、腹水など、好ましくは血液から採取することができる。

- 15 抗血清中のポリクローナル抗体価の測定は、上記の血清中の抗体価の測定と同様にして測定できる。ポリクローナル抗体の分離精製は、上記のモノクローナル抗体の分離精製と同様の免疫グロブリンの分離精製法に従って行なうことができる。

- 20 本発明のペプチド、本発明のペプチドをコードするDNA（以下、本発明のDNAと略記する場合がある）および本発明のペプチドに対する抗体（以下、本発明の抗体と略記する場合がある）は、(i) 本発明のペプチドが関与する各種疾病の治療・予防剤、(ii) 本発明のペプチドと本発明のタンパク質との結合性を変化させる化合物またはその塩のスクリーニング、(iii) 本発明のペプチドまたはその塩の定量、(iv) 遺伝子診断剤、(v) アンチセンスDNAを含有する医薬、(vi) 本発明の抗体を含有する医薬および診断薬、(vii) 本発明のDNAを有する非ヒト動物の作製、(viii) 構造的に類似したリガンド・レセプターとの比較にもとづいたドラッグデザインなどの実施のために有用である。
- 25

特に、本発明の組換えタンパク質の発現系を用いたレセプター結合アッセイ系を用いることによって、ヒトや哺乳動物に特異的な本発明のタンパク質に対するリガンドの結合性を変化させる化合物（例、ZAQアゴニスト、ZAQアンタゴニストなど）をスクリーニングすることができ、該アゴニストまたはアンタゴニストを各

種疾病の予防・治療剤などとして使用することができる。

本発明のペプチド、本発明のDNAおよび本発明の抗体の用途について、以下に具体的に説明する。

(1) 本発明のペプチドが関与する各種疾病の治療・予防剤

- 5 本発明のペプチドは、ヘビ毒 Mamba Intestinal Toxin 1 (以下、MIT1と略称する；配列番号：64；FEBS Letters、461巻、183-188頁、1999年) とアミノ酸レベルで約56%の相同性が認められる。

- MIT1は回腸や遠位大腸の収縮、あるいは近位大腸の弛緩を引き起こし、その程度は40mM塩化カリウムに匹敵するほど強いことが報告されている (FEBS
10 Letters、461巻、183-188頁、1999年) が、その作用点や作用メカニズムは解明されていなかった。しかしながら、本発明者らは、MIT1が本発明のタンパク質を活性化し、本発明のタンパク質を発現した細胞の細胞内Caイオン濃度を上昇させることを明らかにした。

- 以上のことより、本発明のペプチドは、本発明のタンパク質を活性化するリガン
15 ドであり、腸管の収縮などを制御する活性を有する。したがって、本発明のDNA等が欠損している場合あるいは発現量が異常に減少している場合、例えば、消化器疾患 (例、腸炎、下痢、便秘、吸収不良性症候群など) 等、種々の疾病が発症する。

- したがって、本発明のペプチドおよび本発明のDNAは、例えば、消化器疾患 (例、
20 腸炎、下痢、便秘、吸収不良性症候群など) 等、種々の疾病の治療・予防剤等の医薬として使用することができる。

- 例えば、生体内において本発明のペプチドが減少あるいは欠損しているために、
本発明のタンパク質が発現している細胞における情報伝達が十分に、あるいは正常に
発揮されない患者がいる場合に、(イ) 本発明のDNAを該患者に投与し、生体内
で本発明のペプチドを発現させることによって、(ロ) 細胞に本発明のDNAを
25 挿入し、本発明のペプチドを発現させた後に、該細胞を患者に移植することによ
って、または(ハ) 本発明のペプチドを該患者に投与すること等によって、該患者に
おける本発明のペプチドの役割を十分に、あるいは正常に発揮させることができる。

本発明のDNAを上記の治療・予防剤として使用する場合は、該DNAを単独あるいはレトロウイルスベクター、アデノウイルスベクター、アデノウイルスアソシ

エーテッドウイルスベクター等の適当なベクターに挿入した後、常套手段に従って、ヒトまたは温血動物に投与することができる。本発明のDNAは、そのまま、あるいは摂取促進のための補助剤等の生理学的に認められる担体とともに製剤化し、遺伝子銃やハイドロゲルカテーテルのようなカテーテルによって投与できる。

- 5 本発明のペプチドを上記の治療・予防剤として使用する場合は、少なくとも90%、好ましくは95%以上、より好ましくは98%以上、さらに好ましくは99%以上に精製されたものを使用するのが好ましい。

- 本発明のペプチドは、例えば、必要に応じて糖衣を施した錠剤、カプセル剤、エリキシル剤、マイクロカプセル剤等として経口的に、あるいは水もしくはそれ以外の薬学的に許容し得る液との無菌性溶液、または懸濁液剤等の注射剤の形で非経口的に使用できる。例えば、本発明のペプチドを生理学的に認められる担体、香味剤、賦形剤、ベヒクル、防腐剤、安定剤、結合剤等とともに一般に認められた製剤実施に要求される単位用量形態で混和することによって製造することができる。これら製剤における有効成分量は指示された範囲の適当な用量が得られるようにするものである。
- 10 15

- 錠剤、カプセル剤等に混和することができる添加剤としては、例えば、ゼラチン、コーンスターチ、トラガント、アラビアゴムのような結合剤、結晶性セルロースのような賦形剤、コーンスターチ、ゼラチン、アルギン酸等のような膨化剤、ステアリン酸マグネシウムのような潤滑剤、ショ糖、乳糖またはサッカリンのような甘味剤、ペパーミント、アカモノ油またはチェリーのような香味剤等が用いられる。調剤単位形態がカプセルである場合には、前記タイプの材料にさらに油脂のような液状担体を含有することができる。注射のための無菌組成物は注射用水のようなベヒクル中の活性物質、胡麻油、椰子油等のような天然産出植物油等を溶解または懸濁させる等の通常の製剤実施に従って処方することができる。
- 20

- 25 注射用の水性液としては、例えば、生理食塩水、ブドウ糖やその他の補助薬を含む等張液（例えば、D-ソルビトール、D-マンニトール、塩化ナトリウム等）等が挙げられ、適当な溶解補助剤、例えば、アルコール（例えば、エタノール等）、ポリアルコール（例えば、プロピレングリコール、ポリエチレングリコール等）、非イオン性界面活性剤（例えば、ポリソルベート80TM、HCO-50等）等と併

- 用してもよい。油性液としては、例えば、ゴマ油、大豆油等が挙げられ、溶解補助剤として安息香酸ベンジル、ベンジルアルコール等と併用してもよい。また、緩衝剤（例えば、リン酸塩緩衝液、酢酸ナトリウム緩衝液等）、無痛化剤（例えば、塩化ベンザルコニウム、塩酸プロカイン等）、安定剤（例えば、ヒト血清アルブミン、
- 5 ポリエチレングリコール等）、保存剤（例えば、ベンジルアルコール、フェノール等）、酸化防止剤等と配合してもよい。調製された注射液は、通常、適当なアンプルに充填される。

本発明のDNAが挿入されたベクターも上記と同様に製剤化され、通常、非経口的に使用される。

- 10 このようにして得られる製剤は、安全で低毒性であるので、例えば、哺乳動物（例えばヒト、ラット、マウス、モルモット、ウサギ、ヒツジ、ブタ、ウシ、ウマ、ネコ、イヌ、サル等）に対して投与することができる。

- 本発明のペプチドの投与量は、対象疾患、投与対象、投与ルート等により差異はあるが、例えば、消化器疾患の治療目的で本発明のペプチドを経口投与する場合、
- 15 一般的に成人（60 kgとして）においては、一日につき本発明のペプチドを約1 mg～1000 mg、好ましくは約10～500 mg、より好ましくは約10～200 mg投与する。非経口的に投与する場合は、本発明のペプチドの1回投与量は投与対象、対象疾患等によっても異なるが、例えば、消化器疾患の治療目的で本発明のペプチドを注射剤の形で成人（体重60 kgとして）に投与する場合、一日に
- 20 つき該ペプチドを約1～1000 mg程度、好ましくは約1～200 mg程度、より好ましくは約10～100 mg程度を患部に注射することにより投与するのが好都合である。他の動物の場合も、60 kg当りに換算した量を投与することができる。

- （2）本発明のペプチドと本発明のタンパク質との結合性を变化させる化合物またはその塩のスクリーニング
- 25

本発明のペプチドおよび本発明のタンパク質（本発明のタンパク質の部分ペプチドも含む）を用いることを特徴とする、本発明のペプチドと本発明のタンパク質との結合性を变化させる化合物またはその塩のスクリーニング方法、または本発明のペプチドおよび本発明のタンパク質を用いることを特徴とする本発明のペプチ

ドと本発明のタンパク質の結合性を变化させる化合物またはその塩のスクリーニング用キット（以下、本発明のスクリーニング方法、本発明のスクリーニング用キットと略記する）について以下に詳述する。

本発明のタンパク質を用いるか、または組換え型本発明のタンパク質の発現系を構築し、該発現系を用いた本発明のペプチドとの結合アッセイ系（リガンド・レセプターアッセイ系）を用いることによって、本発明のペプチドと本発明のタンパク質との結合性を变化させる化合物、本発明のペプチドと本発明のタンパク質との結合性を变化させる化合物（例えば、ペプチド、タンパク質、非ペプチド性化合物、合成化合物、発酵生産物など）またはその塩をスクリーニングすることができる。

10 このような化合物には、本発明のタンパク質を介して細胞刺激活性（例えば、アラキドン酸遊離、アセチルコリン遊離、細胞内 Ca^{2+} 遊離、細胞内 cAMP 生成、細胞内 cGMP 生成、イノシトールリン酸産生、細胞膜電位変動、細胞内タンパク質のリン酸化、c-fos の活性化、pH の低下などを促進する活性または抑制する活性など）を有する化合物（ZAQ アゴニスト）と該細胞刺激活性を有しない化合物（ZAQ アンタゴニスト）などが含まれる。「本発明のペプチドと本発明のタンパク質の結合性を变化させる」とは、本発明のペプチドと本発明のタンパク質との結合を阻害する場合と促進する場合の両方を包含するものである。

すなわち、本発明は、（i）本発明のタンパク質に、本発明のペプチドを接触させた場合と（ii）上記した本発明のタンパク質に、本発明のペプチドおよび試験化合物を接触させた場合との比較を行なうことを特徴とする本発明のペプチドと本発明のタンパク質との結合性を变化させる化合物またはその塩のスクリーニング方法を提供する。

25 本発明のスクリーニング方法においては、（i）上記本発明のタンパク質に本発明のペプチドを接触させた場合と（ii）上記本発明のタンパク質に本発明のペプチドおよび試験化合物を接触させた場合における、例えば本発明のタンパク質に対する本発明のペプチドの結合量、細胞刺激活性などを測定して比較する。

本発明のスクリーニング方法としての具体例としては、例えば、

（a）本発明のペプチドを本発明のタンパク質に接触させた場合と、本発明のペプチドおよび試験化合物を本発明のタンパク質に接触させた場合における、本発明の

ペプチドの本発明のタンパク質に対する結合量を測定し、比較することを特徴とする、本発明のペプチドと本発明のタンパク質との結合性を变化させる化合物またはその塩のスクリーニング方法、

5 (b) 本発明のペプチドを、本発明のタンパク質を含有する細胞または該細胞の膜画分に接触させた場合と、本発明のペプチドおよび試験化合物を本発明のタンパク質を含有する細胞または該細胞の膜画分に接触させた場合における、本発明のペプチドの該細胞または該膜画分に対する結合量を測定し、比較することを特徴とする、本発明のペプチドと本発明のタンパク質との結合性を变化させる化合物またはその塩のスクリーニング方法、および

10 (c) 本発明のタンパク質が、本発明のタンパク質をコードするDNAを含有する形質転換体を培養することによって細胞膜上に発現した本発明のタンパク質である上記 (b) 記載のスクリーニング方法、

(d) 本発明のペプチドが、標識したリガンドである上記 (a) ~ (c) のスクリーニング方法などのレセプター結合アッセイ系、

15 (e) 本発明のペプチドを本発明のタンパク質に接触させた場合と、本発明のペプチドおよび試験化合物を本発明のタンパク質に接触させた場合における、本発明のタンパク質を介した細胞刺激活性を測定し、比較することを特徴とする、本発明のペプチドと本発明のタンパク質との結合性を变化させる化合物またはその塩のスクリーニング方法、

20 (f) 本発明のペプチドを本発明のタンパク質を含有する細胞または該細胞の膜画分に接触させた場合と、本発明のペプチドおよび試験化合物を本発明のタンパク質を含有する細胞または該細胞の膜画分に接触させた場合における、本発明のタンパク質を介した細胞刺激活性を測定し、比較することを特徴とする、本発明のペプチドと本発明のタンパク質との結合性を变化させる化合物またはその塩のスクリー
25 ニング方法、および

(g) 本発明のタンパク質が、本発明のタンパク質をコードするDNAを含有する形質転換体を培養することによって細胞膜上に発現した本発明のタンパク質である上記 (f) のスクリーニング方法などの細胞刺激アッセイ系などが挙げられる。

本発明のスクリーニング方法の具体的な説明を以下にする。

まず、本発明のスクリーニング方法に用いる本発明のタンパク質としては、上記本発明のタンパク質を含有するものであれば何れのものであってもよい。しかし、特にヒト由来の臓器は入手が極めて困難なことから、スクリーニングに用いられるものとしては、組換え体を用いて大量発現させた本発明のタンパク質などが適している。

本発明のタンパク質を製造するには、前述の方法などが用いられる。

本発明のスクリーニング方法において、本発明のタンパク質を含有する細胞あるいは該細胞膜画分などを用いる場合、後述の調製法に従えばよい。

本発明のタンパク質を含有する細胞を用いる場合、該細胞をグルタルアルデヒド、ホルマリンなどで固定化してもよい。固定化方法は公知の方法に従って行うことができる。

本発明のタンパク質を含有する細胞としては、本発明のタンパク質を発現した宿主細胞をいうが、該宿主細胞としては、前述の大腸菌、枯草菌、酵母、昆虫細胞、動物細胞などがあげられる。

膜画分としては、細胞を破碎した後、公知の方法で得られる細胞膜が多く含まれる画分のことをいう。細胞の破碎方法としては、Potter-Elvehjem型ホモジナイザーで細胞を押し潰す方法、ワーリングブレンダーやポリトロン（Kinematica社製）による破碎、超音波による破碎、フレンチプレスなどで加圧しながら細胞を細いノズルから噴出させることによる破碎などがあげられる。細胞膜の分画には、分画遠心分離法や密度勾配遠心分離法などの遠心力による分画法が主として用いられる。例えば、細胞破碎液を低速（500rpm～3000rpm）で短時間（通常、約1分～10分）遠心し、上清をさらに高速（15000rpm～30000rpm）で通常30分～2時間遠心し、得られる沈澱を膜画分とする。該膜画分中には、発現した本発明のタンパク質と細胞由来のリン脂質や膜タンパク質などの膜成分が多く含まれる。

該本発明のタンパク質を含有する細胞や膜画分中の本発明のタンパク質の量は、1細胞当たり $10^3 \sim 10^8$ 分子であるのが好ましく、 $10^5 \sim 10^7$ 分子であるのが好適である。なお、発現量が多いほど膜画分当たりのリガンド結合活性（比活性）が高くなり、高感度なスクリーニング系の構築が可能になるばかりでなく、同一口

ットで大量の試料を測定できるようになる。

前記のレセプター結合アッセイ系や細胞刺激アッセイ系などのスクリーニング方法を実施するためには、例えば、本発明のタンパク質画分と、本発明のペプチド（例、標識した本発明のペプチド）などが用いられる。本発明のタンパク質画分と
5 しては、天然型の本発明のタンパク質画分か、またはそれと同等の活性を有する組換え型本発明のタンパク質画分などが望ましい。ここで、同等の活性とは、同等のリガンド結合活性などを示す。標識したリガンドとしては、例えば [^3H]、 [^{125}I]、 [^{14}C]、 [^{32}P]、 [^{33}P]、 [^{35}S] などによって標識されたリガンドなどを用いることができる。特に、ボルトン-ハンター試薬を用いて公知の方法で調製
10 した本発明のペプチドの標識体を利用することもできる。

具体的には、本発明のペプチドと本発明のタンパク質との結合性を変化させる化合物のスクリーニングを行うには、まず本発明のタンパク質を含有する細胞または細胞の膜画分を、スクリーニングに適したバッファーに懸濁することによりレセプター標品を調製する。バッファーには、pH 4~10（望ましくはpH 6~8）の
15 リン酸バッファー、トリス-塩酸バッファーなどのリガンドとタンパク質との結合を阻害しないバッファーであればいずれでもよい。また、非特異的結合を低減させる目的で、CHAPS、Tween-80TM（花王-アトラス社）、ジギトニン、デオキシコレートなどの界面活性剤をバッファーに加えることもできる。さらに、
20 プロテアーゼによる本発明のタンパク質や本発明のペプチドの分解を抑える目的でPMSF、ロイペプチン、E-64（ペプチド研究所製）、ペプスタチンなどのプロテアーゼ阻害剤を添加することもできる。0.01ml~10mlの該レセプター溶液に、一定量（5000cpm~500000cpm）の標識した本発明のペプチドを添加し、同時に 10^{-4} ~ 10^{-1} μMの試験化合物を共存させる。非特異的結合量（NSB）を知るために大過剰の未標識の本発明のペプチドを加えた反応
25 チューブも用意する。反応は0℃から50℃、望ましくは4℃から37℃で20分から24時間、望ましくは30分から3時間行う。反応後、ガラス繊維濾紙等で濾過し、適量の同バッファーで洗浄した後、ガラス繊維濾紙に残存する放射活性を液体シンチレーションカウンターまたはγ-カウンターで計測する。拮抗する物質がない場合のカウント（B₀）から非特異的結合量（NSB）を引いたカウント（B₀）

-NSB)を100%とした時、特異的結合量(B-NSB)が例えば50%以下になる試験化合物を拮抗阻害能力のある候補物質として選択することができる。

また、本発明のタンパク質と本発明のペプチドとの結合を測定する方法として、BIAcore (アマシャムファルマシアバイオテク社製)を用いることもできる。

- 5 この方法では、本発明のペプチドを装置に添付のプロトコールに従ったアミノカップリング法によってセンサーチップに固定し、本発明のタンパク質を含有する細胞または本発明のタンパク質コードするDNAを含有する形質変換体から精製した本発明のタンパク質または本発明のタンパク質を含む膜面分、あるいは精製した本発明のタンパク質または本発明のタンパク質を含む膜面分および試験化合物を含
- 10 むリン酸バッファーまたはトリスバッファーなどの緩衝液をセンサーチップ上を毎分2-20 μ lの流量で通過させる。センサーチップ上の本発明のペプチドと本発明のタンパク質とが結合することによって生じる表面プラズモン共鳴の変化を共存する試験化合物が変化させることを観察することによって本発明のタンパク質と本発明のペプチドとの結合を変化させる化合物のスクリーニングを行なう
- 15 ことができる。この方法は、本発明のタンパク質をセンサーチップに固定し、本発明のペプチドまたは本発明のペプチドおよび試験化合物を含むリン酸バッファーまたはトリスバッファーなどの緩衝液をセンサーチップ上を通過させる方法を用いても同様に測定することができる。試験化合物としては、上記と同様のものなどがあげられる。

- 20 前記の細胞刺激アッセイ系のスクリーニング方法を実施するためには、本発明のタンパク質を介する細胞刺激活性(例えば、アラキドン酸遊離、アセチルコリン遊離、細胞内Ca²⁺遊離、細胞内cAMP生成、細胞内cAMP産生抑制、細胞内cGMP生成、イノシトールリン酸産生、細胞膜電位変動、細胞内タンパク質のリン酸化、c-fosの活性化、pHの低下、GTP γ S結合活性などを促進する活性
- 25 または抑制する活性など)を、公知の方法または市販の測定用キットを用いて測定することができる。具体的には、まず、本発明のタンパク質を含有する細胞をマルチウェルプレート等に培養する。スクリーニングを行うにあたっては前もって新鮮な培地あるいは細胞に毒性を示さない適当なバッファーに交換し、試験化合物などを添加して一定時間インキュベートした後、細胞を抽出あるいは上清液を回収して、

生成した産物をそれぞれの方法に従って定量する。細胞刺激活性の指標とする物質（例えば、アラキドン酸など）の生成が、細胞が含有する分解酵素によって検定困難な場合は、該分解酵素に対する阻害剤を添加してアッセイを行なってもよい。また、cAMP産生抑制などの活性については、フォルスコリンなどで細胞の基礎的
5 産生量を増大させておいた細胞に対する産生抑制作用として検出することができる。

細胞刺激活性を測定してスクリーニングを行なうには、適当な本発明のタンパク質を発現した細胞が用いられる。本発明のタンパク質を発現した細胞としては、前述の組換え型本発明のタンパク質発現細胞株などが望ましい。形質転換体である本
10 発明のタンパク質発現細胞は安定発現株でも一過性発現株でも構わない。また、動物細胞の種類は上記と同様のものが用いられる。

試験化合物としては、例えばペプチド、タンパク、非ペプチド性化合物、合成化合物、発酵生産物、細胞抽出液、植物抽出液、動物組織抽出液などがあげられる。

上記細胞刺激アッセイ系のスクリーニング方法について、さらに具体的に以下
15 [1]～[12]に記載する。

[1] 受容体発現細胞が受容体アゴニストによって刺激されると細胞内のGタンパク質が活性化されてGTPが結合する。この現象は受容体発現細胞の膜面分においても観察される。通常、GTPは加水分解されてGDPへと変化するが、このとき反応液中にGTP γ Sを添加しておくと、GTP γ SはGTPと同様にGタンパ
20 クに結合するが、加水分解されずにGタンパクを含む細胞膜に結合した状態が維持される。標識したGTP γ Sを用いると細胞膜に残存した標識されたGTP γ Sを測定することにより、受容体アゴニストの受容体発現細胞刺激活性を測定することができる。

この反応を利用して、本発明のペプチドの本発明のタンパク質発現細胞に対する
25 刺激活性を測定することにより、本発明のペプチドと本発明のタンパク質との結合性を変化させる化合物をスクリーニングすることができる。

この方法は、本発明のタンパク質を含む膜面分を用いて行う。本測定法において本発明のタンパク質膜面分へのGTP γ S結合促進活性を示す物質はアゴニストである。

30 具体的には、標識したGTP γ Sの存在下、本発明のペプチドを本発明のタンパ

ク質細胞膜画分に接触させた場合と、本発明のペプチドおよび試験化合物を本発明のタンパク質細胞膜画分に接触させた場合における、本発明のタンパク質細胞膜画分へのGTP γ S結合促進活性を測定し、比較することにより、本発明のペプチドと本発明のタンパク質との結合性を変化させる化合物をスクリーニングする。

- 5 本方法において、本発明のペプチドによる本発明のタンパク質細胞膜画分へのGTP γ S結合促進活性を抑制する活性を示す試験化合物を、拮抗阻害能力のある候補物質として選択することができる。

一方、試験化合物のみを本発明のタンパク質細胞膜画分に接触させ、本発明のタンパク質細胞膜画分へのGTP γ S結合促進活性を測定することにより、アゴニストのスクリーニングを行なうこともできる。

スクリーニング法の一例についてより具体的に以下に述べる。

- 公知の方法に準じて調製した本発明のタンパク質を含む細胞膜画分を、膜希釈緩衝液(50mM Tris、5mM MgCl₂、150mM NaCl、1 μ M G
DP、0.1% BSA; pH7.4)で希釈する。希釈率は、受容体の発現量に
15 より異なる。これをFalcon 2053に0.2mlずつ分注し、本発明のペ
プチドまたは本発明のペプチドおよび試験化合物を加え、さらに終濃度200pMと
なるように [³⁵S] GTP γ Sを加える。25℃で1時間保温した後、氷冷した洗
浄用緩衝液(50mM Tris、5mM MgCl₂、150mM NaCl、0.
1% BSA、0.05% CHAPS; pH7.4) 1.5mlを加えて、ガラ
20 ス繊維ろ紙GF/Fでろ過する。65℃、30分保温して乾燥後、液体シンチレー
ションカウンターでろ紙上に残った膜画分に結合した [³⁵S] GTP γ Sの放射活
性を測定する。本発明のペプチドのみを加えた実験区の放射活性を100%、本発
明のペプチドを加えなかった実験区の放射活性を0%とし、本発明のペプチドによ
るGTP γ S結合促進活性に対する試験化合物の影響を算出する。GTP γ S結合
25 促進活性が例えば50%以下になる試験化合物を拮抗阻害能力のある候補物質と
して選択することができる。

- 〔2〕本発明のタンパク質発現細胞は、本発明のペプチドの刺激により、細胞内
cAMPの産生が抑制される。この反応を利用して、本発明のペプチドの本発明の
タンパク質発現細胞に対する刺激活性を測定することにより、本発明のペプチドと
30 本発明のタンパク質との結合性を変化させる化合物をスクリーニングすることが

できる。

具体的には、細胞内 c AMP 量を増加させる物質の存在下、本発明のペプチドを本発明のタンパク質発現細胞に接触させた場合と、本発明のペプチドおよび試験化合物を本発明のタンパク質発現細胞に接触させた場合における、該細胞の細胞内 c
5 AMP の産生抑制活性を測定し、比較することにより、本発明のペプチドと本発明のタンパク質との結合性を変化させる化合物をスクリーニングする。

細胞内 c AMP 量を増加させる物質としては、例えば、フォルスコリン、カルシトニンなどが用いられる。

本発明のタンパク質発現細胞内の c AMP 産生量は、マウス、ラット、ウサギ、
10 ヤギ、ウシなどを免疫して得られた抗 c AMP 抗体と [125 I] 標識 c AMP (ともに市販品) を使用することによる R I A 系、または抗 c AMP 抗体と標識 c AMP とを組み合わせた E I A 系で測定することができる。また、抗 c AMP 抗体を、
protein A または抗 c AMP 抗体産生に用いた動物の I g G などに対する抗体などを使用して固定したシンチラントを含むビーズと [125 I] 標識 c AMP
15 とを使用する SPA (Scintillation Proximity Assay) 法による定量も可能である (アマシャムファルマシアバイオテック社製のキットを使用する)。

本方法において、本発明のペプチドによる本発明のタンパク質発現細胞の c AMP 産生抑制活性を阻害する活性を示す試験化合物を、拮抗阻害能力のある候補物質として選択することができる。

20 一方、試験化合物のみを本発明のタンパク質発現細胞に接触させて、c AMP 産生抑制活性を調べることによりアゴニスト活性を示す化合物のスクリーニングを行なうことができる。

スクリーニング法の一具体例を以下に述べる。

本発明のタンパク質発現細胞 (例、CHO 細胞などの動物細胞) ((Z A Q C -
25 B 1 細胞 ; 後述の実施例 7)) を 24 穴プレートに 5×10^4 cell / well で播種し、48 時間培養する。細胞を 0.2 mM 3-イソブチルメチルキサンチン、0.05% BSA および 20 mM HEPES を含むハンクスバッファー (pH 7.4) で洗浄する (以下、反応用バッファーと略記する)。その後、0.5 ml の反応用バッファーを加えて 30 分間培養器で保温する。反応用バッファー
30 を除き、新たに 0.25 ml の反応用バッファーを細胞に加えた後、1 μ M の本発

明のペプチドまたは1 μ Mの本発明のペプチドおよび試験化合物を添加した2 μ M フォルスコリンを含む0.25mlの反応用バッファーを、細胞に加え、37℃で24分間反応させる。100 μ lの20%過塩素酸を加えて反応を停止させ、その後氷上で1時間置くことにより細胞内cAMPを抽出する。抽出液中のcAMP量を、cAMP EIAキット（アマシャムファルマシアバイオテック）を用いて測定する。フォルスコリンの刺激によって産生されたcAMP量を100%とし、1 μ Mの本発明のペプチドの添加によって抑制されたcAMP量を0%として、本発明のペプチドによるcAMP産生抑制活性に対する試験化合物の影響を算出する。本発明のペプチドの活性を阻害して、cAMP産生活性が例えば50%以上になる試験化合物を、拮抗阻害能力のある候補物質として選択することができる。

また、本発明のペプチドの刺激により、細胞内cAMP量が増加する性質を示す本発明のタンパク質発現細胞を使用する場合、本発明のペプチドを本発明のタンパク質発現細胞に接触させた場合と、本発明のペプチドおよび試験化合物を本発明のタンパク質発現細胞に接触させた場合における、該細胞の細胞内cAMPの産生促進活性を測定し、比較することにより、本発明のペプチドと本発明のタンパク質との結合性を变化させる化合物をスクリーニングすることができる。

本方法において、本発明のペプチドによる本発明のタンパク質発現細胞のcAMP産生促進活性を阻害する活性を示す試験化合物を、拮抗阻害能力のある候補物質として選択することができる。

一方、試験化合物のみを本発明のタンパク質発現細胞に接触させてcAMP産生促進活性を調べることによりアゴニスト活性を示す化合物のスクリーニングを行なうことができる。

cAMP産生促進活性は、上記のスクリーニング法においてフォルスコリンを添加せずに本発明のタンパク質発現細胞（例、CHO細胞などの動物細胞）に本発明のペプチドまたは本発明のペプチドおよび試験化合物を添加して産生されたcAMPを上記の方法で定量して測定する。

〔3〕CREーレポーター遺伝子ベクターを用いて、本発明のペプチドの本発明のタンパク質発現細胞に対する刺激活性を測定することにより、本発明のペプチドと本発明のタンパク質との結合性を变化させる化合物をスクリーニングすることができる。

CRE (cAMP response element) を含むDNAを、ベクターのレポーター遺伝子上流に挿入し、CRE-レポーター遺伝子ベクターを得る。CRE-レポーター遺伝子ベクターを導入した本発明のタンパク質発現細胞において、cAMPの上昇を伴う刺激は、CREを介したレポーター遺伝子発現と、それに引き続くレポーター遺伝子の遺伝子産物（タンパク質）の産生を誘導する。つまり、レポーター遺伝子タンパク質の酵素活性を測定することにより、CRE-レポーター遺伝子ベクター導入細胞内のcAMP量の変動を検出することができる。

具体的には、細胞内cAMP量を増加させる物質の存在下、本発明のペプチドを、CRE-レポーター遺伝子ベクター本発明のタンパク質発現細胞に接触させた場合と、本発明のペプチドおよび試験化合物を、CRE-レポーター遺伝子ベクター導入本発明のタンパク質発現細胞に接触させた場合における、レポーター遺伝子タンパク質の酵素活性を測定し、比較することにより、本発明のペプチドと本発明のタンパク質との結合性を変化させる化合物をスクリーニングする。

細胞内cAMP量を増加させる物質としては、例えば、フォルスコリン、カルシトニンなどが用いられる。

ベクターとしては、例えば、ピッカジーン ベイシックベクター、ピッカジーン エンハンサーベクター（東洋インキ製造（株））などが用いられる。CREを含むDNAを、上記ベクターのレポーター遺伝子、例えばルシフェラーゼ遺伝子上流のマルチクローニングサイトに挿入し、CRE-レポーター遺伝子ベクターとする。

20 本方法において、本発明のペプチドによるレポーター遺伝子タンパク質の酵素活性抑制を回復させる試験化合物を、拮抗阻害能力のある候補物質として選択することができる。

一方、試験化合物のみを本発明のタンパク質発現細胞に接触させて、フォルスコリン刺激によって上昇した発光量の本発明のペプチドと同様な抑制を測定することによりアゴニストのスクリーニングを行なうこともできる。

レポーター遺伝子として、ルシフェラーゼを利用する例を用いて、このスクリーニング方法の具体例を以下に述べる。

CRE-レポーター遺伝子（ルシフェラーゼ）を導入した本発明のタンパク質発現細胞を、24穴プレートに 5×10^3 cell/wellで播種し、48時間培養する。細胞を0.2mM 3-イソブチルメチルキサンチン、0.05% B

SAおよび20mM HEPESを含むハンクスバッファー(pH7.4)で洗浄する(以下、反応用バッファーと略記する)。その後0.5mlの反応用バッファーを加えて30分間培養器で保温する。反応用バッファーを除き、新たに0.25mlの反応用バッファーを細胞に加えた後、1μMの本発明のペプチドまたは1μMの本発明のペプチドおよび試験化合物を添加した2μM フォルスコリンを含む0.25mlの反応用バッファーを、細胞に加え、37℃で24分間反応させる。細胞をピッカジーン用細胞溶解剤(東洋インキ製造(株))で溶かし、溶解液に発光基質(東洋インキ製造(株))を添加する。ルシフェラーゼによる発光は、ルミノメーター、液体シンチレーションカウンターまたはトップカウンターにより測定する。本発明のペプチド単独を添加した場合と、1μMの本発明のペプチドおよび試験化合物を添加した場合のルシフェラーゼによる発光量を測定して、比較する。

本発明のペプチドは、フォルスコリン刺激に基づくルシフェラーゼによる発光量の増加を抑制する。該抑制を回復させる化合物を拮抗阻害能力のある候補物質として選択することができる。

レポーター遺伝子として、例えば、アルカリフォスファターゼ、クロラムフェニコール・アセチルトランスフェラーゼ(chloramphenicol acetyltransferase)、β-ガラクトシダーゼなどの遺伝子を用いてもよい。これらのレポーター遺伝子タンパク質の酵素活性は、公知の方法に従い、または市販の測定キットを用いて測定する。アルカリフォスファターゼ活性は、例えば和光純薬製Lumi-Phos 530を用いて、クロラムフェニコール・アセチルトランスフェラーゼ活性は、例えば和光純薬製FAST CAT chloramphenicol Acetyltransferase Assay Kitを用いて、β-ガラクトシダーゼ活性は、例えば和光純薬製Aurora Gal-XEを用いて測定する。

〔4〕本発明のタンパク質発現細胞は、本発明のペプチドの刺激により、アラキドン酸代謝物を細胞外に放出する。この反応を利用して、本発明のペプチドの本発明のタンパク質発現細胞に対する刺激活性を測定することにより、本発明のペプチドと本発明のタンパク質との結合性を変化させる化合物をスクリーニングすることができる。

あらかじめ、標識したアラキドン酸を、本発明のタンパク質発現細胞に取り込ませておくことによって、アラキドン酸代謝物放出活性を、細胞外に放出された標識されたアラキドン酸代謝物を測定することによって測定することができる。

具体的には、本発明のペプチドを、標識したアラキドン酸を含有する本発明のタンパク質発現細胞に接触させた場合と、本発明のペプチドおよび試験化合物を、標識したアラキドン酸を含有する本発明のタンパク質発現細胞に接触させた場合における、アラキドン酸代謝物の放出活性を測定し、比較することにより、本発明のペプチドと本発明のタンパク質との結合性を変化させる化合物をスクリーニングする。

本方法において、本発明のペプチドによるアラキドン酸代謝物放出活性を阻害する試験化合物を、拮抗阻害能力のある候補物質として選択することができる。

また、試験化合物のみを本発明のタンパク質発現細胞に接触させ、本発明のタンパク質発現細胞のアラキドン酸代謝物放出活性を公知の方法で調べることによりアゴニスト活性を示す化合物のスクリーニングを行なうこともできる。

スクリーニング法の一具体例を以下に述べる。

本発明のタンパク質発現細胞を24穴プレートに 5×10^4 cell/wellで播種し、24時間培養後、 $[^3\text{H}]$ アラキドン酸を $0.25 \mu\text{Ci/well}$ となるよう添加し、16時間後、細胞を0.05% BSAおよび20mM HEPESを含むハンクスバッファ（pH 7.4）（以下、反応用バッファと略記する）で洗浄する。終濃度 $10 \mu\text{M}$ の本発明のペプチドまたは終濃度 $10 \mu\text{M}$ の本発明のペプチドおよび試験化合物を含む反応用バッファ $500 \mu\text{l}$ を、各wellに添加する。37℃で60分間インキュベートした後、反応液 $400 \mu\text{l}$ をシンチレーターに加え、反応液中に遊離した $[^3\text{H}]$ アラキドン酸代謝物の量をシンチレーションカウンターにより測定する。

反応用バッファ $500 \mu\text{l}$ のみを添加した場合（本発明のペプチド非添加・試験化合物非添加）の遊離 $[^3\text{H}]$ アラキドン酸代謝物の量を0%、 $10 \mu\text{M}$ の本発明のペプチドを含む反応用バッファを添加した場合（試験化合物非添加）の遊離 $[^3\text{H}]$ アラキドン酸代謝物の量を100%として、試験化合物を添加した場合の遊離 $[^3\text{H}]$ アラキドン酸代謝物の量を算出する。

アラキドン酸代謝物放出活性が、例えば50%以下になる試験化合物を拮抗阻害能力のある候補物質として選択することができる。

〔5〕本発明のタンパク質発現細胞は、本発明のペプチドの刺激により、細胞内のCa濃度が上昇する。この反応を利用して、本発明のペプチドの本発明のタンバ

ク質発現細胞に対する刺激活性を測定することにより、本発明のペプチドと本発明のタンパク質との結合性を変化させる化合物をスクリーニングすることができる。

具体的には、本発明のペプチドを、本発明のタンパク質発現細胞に接触させた場合と、本発明のペプチドおよび試験化合物を、本発明のタンパク質発現細胞に接触
5 させた場合における、細胞内カルシウム濃度上昇活性を測定し、比較することにより、本発明のペプチドと本発明のタンパク質との結合性を変化させる化合物をスクリーニングする。測定は公知の方法に従って行う。

本方法において、本発明のペプチドによる細胞内カルシウム濃度の上昇を抑制する試験化合物を、拮抗阻害能力のある候補物質として選択することができる。

10 一方、試験化合物のみの添加による蛍光強度の上昇を測定することによってアゴニストのスクリーニングを行なうこともできる。

スクリーニング法の一具体例を以下に述べる。

本発明のタンパク質発現細胞を、滅菌した顕微鏡用カバーグラス上に播き、2日後、培養液を、4mM Fura-2 AM (同仁化学研究所) を懸濁したHBSS
15 に置換し、室温で2時間30分おく。HBSSで洗浄した後、キュベットにカバーグラスをセットし、本発明のペプチドまたは本発明のペプチドおよび試験化合物を添加し、励起波長340nmおよび380nmでの、505nmの蛍光強度の比の上昇を蛍光測定器で測定し、比較する。

また、FLIPR (モレキュラーデバイス社製) を使って行ってもよい。本発明
20 のタンパク質発現細胞懸濁液にFluo-3 AM (同仁化学研究所製) を添加し、細胞に取り込ませた後、上清を遠心により数度洗浄後、96穴プレートに細胞を播く。FLIPR装置にセットし、Fura-2の場合と同様に、本発明のペプチドまたは本発明のペプチドおよび試験化合物を添加し、蛍光強度の比の上昇を蛍光測定器で測定し、比較する。

25 さらに、本発明のタンパク質発現細胞に、細胞内Caイオンの上昇によって発光するようなタンパク質の遺伝子 (例、aequorinなど) を共発現させておき、細胞内Caイオン濃度の上昇によって、該遺伝子タンパク質 (例、aequorinなど) がCa結合型となり発光することを利用して、本発明のペプチドと本発明のタンパク質との結合性を変化させる化合物をスクリーニングすることもできる。

30 細胞内Caイオンの上昇によって発光するようなタンパク質の遺伝子を共発現

させた本発明のタンパク質発現細胞を、96穴プレートに播き、上記と同様に、本発明のペプチドまたは本発明のペプチドおよび試験化合物を添加し、蛍光強度の比の上昇を蛍光測定器で測定し、比較する。

本発明のペプチドによる蛍光強度の上昇を、抑制する試験化合物を拮抗阻害能力のある候補物質として選択することができる。

スクリーニング法の一具体例を以下に述べる。

対照としてETA（エンドセリンAレセプター）発現CHO細胞24番クローン（以後ETA24細胞と略称する。Journal of Pharmacology and Experimental Therapeutics, 279巻、675-685頁、1996年参照）を用い、アッセイ用サンプルについて、ZAQC-B1細胞（後述の実施例7）およびETA24細胞における細胞内Caイオン濃度上昇活性の測定をFLIPR（モレキュラーデバイス社製）を用いて行う。ZAQC-B1細胞、ETA24細胞共に10%透析処理済ウシ胎児血清（以後d FBSとする）を加えたDMEMで継代培養しているものを用いる。ZAQC-B1細胞、ETA24細胞をそれぞれ 15×10^4 cells/mlとなるように培地（10% d FBS-DMEM）に懸濁し、FLIPR用96穴プレート（Black plate clear bottom、Coster社）に分注器を用いて各ウェルに200 μ lずつ植え込み（ 3.0×10^4 cells/200 μ l/ウェル）、5% CO₂インキュベーター中にて37℃で一晩培養した後を用いる（以後、細胞プレートとする）。H/HBSS（ニッスイハックス2（日水製薬株式会社）9.8g、炭酸水素ナトリウム 0.35g、HEPES 4.77 g、水酸化ナトリウム溶液で pH7.4に合わせた後、フィルター滅菌処理）20 ml、250 mM Probenecid 200 μ l、ウシ胎児血清（FBS）200 μ lを混合する。また、Fluo 3-AM（同仁化学研究所）2バイアル（50 μ g）をジメチルスルフォキシド 40 μ l、20% Pluronic acid（Molecular Probes社）40 μ lに溶解し、これを上記H/HBSS-Probenecid-FBSに加え、混和後、8連ピペットを用いて培養液を除いた細胞プレートに各ウェル 100 μ lずつ分注し、5% CO₂インキュベーター中にて37℃で1時間インキュベートする（色素ローディング）。アッセイ用サンプル（各フラクション）に、2.5 mM Probenecid、0.1% CHAPSを含むH/HBSS 150 μ lを加えて希釈し、FLIPR用96穴プレート（V-Bottomプレート、Coster社）へ移す（以後、サンプルプレートとする）。細胞プレートの色素ローディング終了後、H/HBSSに2.5 mM Probenecidを加えた洗浄バ

ッファーでプレートウォッシャー (Molecular Devices社) を用いて細胞プレートを4回洗浄し、洗浄後100 μ lの洗浄バッファーを残す。この細胞プレートとサンプルプレートをFLIPRにセットしアッセイを行う (FLIPRにより、サンプルプレートから50 μ lのサンプルが細胞プレートへと移される)。

- 5 〔6〕受容体を発現する細胞に、受容体アゴニストを添加すると、細胞内イノシトール三リン酸濃度は上昇する。本発明のペプチドの、本発明のタンパク質発現細胞における細胞内イノシトール三リン酸産生活性を利用することにより、本発明のペプチドと本発明のタンパク質との結合性を変化させる化合物をスクリーニングすることができる。

- 10 具体的には、標識したイノシトールの存在下、本発明のペプチドを、本発明のタンパク質発現細胞に接触させた場合と、本発明のペプチドおよび試験化合物を、本発明のタンパク質発現細胞に接触させた場合における、イノシトール三リン酸産生活性を測定し、比較することにより、本発明のペプチドと本発明のタンパク質との結合性を変化させる化合物をスクリーニングする。測定は公知の方法に従って行う。

- 15 本方法において、イノシトール三リン酸産生活性を抑制する試験化合物を、拮抗阻害能力のある候補物質として選択することができる。

一方、試験化合物のみを本発明のタンパク質発現細胞に接触させ、イノシトール三リン酸産生上昇を測定することによってアゴニストのスクリーニングを行なうこともできる。

- 20 スクリーニング法の一具体例を以下に述べる。

本発明のタンパク質発現細胞を24穴プレートに播き、1日間培養する。その後、myo-[2-³H] inositol (2.5 μ Ci/well) を添加した培地で1日間培養し、細胞を放射活性を有するイノシトールを無添加の培地でよく洗浄する。本発明のペプチドまたは本発明のペプチドおよび試験化合物を添加後、1

- 25 0%過塩素酸を加え、反応を止める。1.5M 水酸化カリウムおよび60mM HEPES溶液で中和し、0.5mlのAG1x8樹脂 (Bio-Rad) を詰めたカラムに通し、5mM 四ホウ酸ナトリウム ($\text{Na}_2\text{B}_4\text{O}_7$) および60mM ギ酸アンモニウムで洗浄した後、1M ギ酸アンモニウムおよび0.1M ギ酸で溶出した放射活性を、液体シンチレーションカウンターで測定する。本発明のペプチドを添加し

- 30 ない場合の放射活性を0%、本発明のペプチドを添加した場合の放射活性を10

0%とし、試験化合物の、本発明のペプチドと本発明のタンパク質の結合に対する影響を算出する。

イノシトール三リン酸産生活性が、例えば50%以下になる試験化合物を拮抗阻害能力のある候補物質として選択することができる。

- 5 〔7〕TRE-レポーター遺伝子ベクターを用いて、本発明のペプチドの本発明のタンパク質発現細胞に対する刺激活性を測定することにより、本発明のペプチドと本発明のタンパク質との結合性を変化させる化合物をスクリーニングすることができる。

- 10 TRE (TPA response element) を含むDNAを、ベクターのレポーター遺伝子上流に挿入し、TRE-レポーター遺伝子ベクターを得る。TRE-レポーター遺伝子ベクターを導入した本発明のタンパク質発現細胞において、細胞内カルシウム濃度の上昇を伴う刺激は、TREを介したレポーター遺伝子発現と、それに引き続くレポーター遺伝子の遺伝子産物(タンパク質)の産生を誘導する。つまり、レポーター遺伝子タンパク質の酵素活性を測定することにより、TRE-レポーター遺
15 伝子ベクター導入細胞内のカルシウム量の変動を検出することができる。

- 具体的には、本発明のペプチドを、TRE-レポーター遺伝子ベクター本発明のタンパク質発現細胞に接触させた場合と、本発明のペプチドおよび試験化合物を、TRE-レポーター遺伝子ベクター導入本発明のタンパク質発現細胞に接触させた場合における、レポーター遺伝子タンパク質の酵素活性を測定し、比較すること
20 により、本発明のペプチドと本発明のタンパク質との結合性を変化させる化合物をスクリーニングする。

- ベクターとしては、例えば、ピッカジーン ベイシックベクター、ピッカジーンエンハンサーベクター(東洋インキ製造(株))などが用いられる。TREを含むDNAを、上記ベクターのレポーター遺伝子、例えばルシフェラーゼ遺伝子上流の
25 マルチクローニングサイトに挿入し、TRE-レポーター遺伝子ベクターとする。

本方法において、本発明のペプチドによるレポーター遺伝子タンパク質の酵素活性を抑制する試験化合物を、拮抗阻害能力のある候補物質として選択することができる。

- 30 一方、試験化合物のみをTRE-レポーター遺伝子ベクター導入本発明のタンパク質発現細胞に接触させ、本発明のペプチドと同様な発光量の増加を測定すること

によりアゴニストのスクリーニングを行なうこともできる。

レポーター遺伝子として、ルシフェラーゼを利用する例を用いて、このスクリーニング方法の具体例を以下に述べる。

TRE-レポーター遺伝子（ルシフェラーゼ）を導入した本発明のタンパク質発
5 現細胞を、24穴プレートに 5×10^3 cell/well で播種し、48時間培
養する。細胞を0.05% BSAおよび20mM HEPESを含むハンスバ
ッファー（pH7.4）で洗浄した後、10nMの本発明のペプチドまたは10n
Mの本発明のペプチドおよび試験化合物を添加し、37℃で60分間反応させる。
細胞をピッカジーン用細胞溶解剤（東洋インキ製造（株））で溶かし、溶解液に発
10 光基質（東洋インキ製造（株））を添加する。ルシフェラーゼによる発光は、ルミ
ノメーター、液体シンチレーションカウンターまたはトップカウンターにより測定
する。本発明のペプチドを添加した場合と、10nMの本発明のペプチドおよび試
験化合物を添加した場合のルシフェラーゼによる発光量を測定して、比較する。

本発明のペプチドによる細胞内カルシウムの上昇によって、ルシフェラーゼによ
15 る発光量が増加する。この増加を抑制する化合物を拮抗阻害能力のある候補物質と
して選択することができる。

レポーター遺伝子として、例えば、アルカリフォスファターゼ、クロラムフェニ
コール・アセチルトランスフェラーゼ（chloramphenicol acetyltransferase）、
 β -ガラクトシダーゼなどの遺伝子を用いてもよい。これらのレポーター遺伝子タ
20 ンパク質の酵素活性は、公知の方法に従い、または市販の測定キットを用いて測定
する。アルカリフォスファターゼ活性は、例えば和光純薬製Lumi-Phos 530を用い
て、クロラムフェニコール・アセチルトランスフェラーゼ活性は、例えば和光純薬
製FAST CAT chloramphenicol Acetyltransferase Assay Kitを用いて、 β -ガラク
トシダーゼ活性は、例えば和光純薬製Aurora Gal-XEを用いて測定する。

25 【8】本発明のタンパク質発現細胞は、本発明のペプチドの刺激により、MAP
キナーゼが活性化され、増殖する。この反応を利用して、本発明のペプチドの本発
明のタンパク質発現細胞に対する刺激活性を測定することにより、本発明のペプチ
ドと本発明のタンパク質との結合性を変化させる化合物をスクリーニングするこ
とができる。

30 具体的には、本発明のペプチドを、本発明のタンパク質発現細胞に接触させた場

合と、本発明のペプチドおよび試験化合物を、本発明のタンパク質発現細胞に接触させた場合における、細胞増殖を測定し、比較することにより、本発明のペプチドと本発明のタンパク質との結合性を変化させる化合物をスクリーニングする。

- 本発明のタンパク質発現細胞の増殖は、例えば、MAPキナーゼ活性、チミジン
5 取り込み活性、細胞数などを測定すればよい。

- 具体例としては、MAPキナーゼ活性については、本発明のペプチドまたは本発明のペプチドおよび試験化合物を、本発明のタンパク質発現細胞に添加した後、細胞溶解液から抗MAPキナーゼ抗体を用いた免疫沈降によりMAPキナーゼ分画を得た後、公知の方法、例えば和光純薬製MAP Kinase Assay Kit
10 t および γ -[^{32}P]-ATPを使用してMAPキナーゼ活性を測定し、比較する。

- チミジン取り込み活性については、本発明のタンパク質発現細胞を24穴プレートに播種し、培養し、本発明のペプチドまたは本発明のペプチドおよび試験化合物を添加した後、放射活性により標識したチミジン（例、[methyl- ^3H]-チミジンなど）を加え、その後、細胞を溶解し、細胞内に取り込まれたチミジンの
15 放射活性を、液体シンチレーションカウンターで計数することにより、チミジン取り込み活性を測定し、比較する。

- 細胞数の測定については、本発明のタンパク質発現細胞を24穴プレートに播種し、培養し、本発明のペプチドまたは本発明のペプチドおよび試験化合物を添加した後、MTT (3-(4,5-dimethyl-2-thiazolyl)-2,5-diphenyl-2H-tetrazolium
20 bromide) を添加する。細胞内に取り込まれてMTTが変化したMTTホルマゼンを、塩酸にて酸性としたイソプロパノール水溶液で細胞を溶解した後、570 nmの吸収によって測定し、比較する。

本方法において、本発明のタンパク質発現細胞の増殖を抑制する試験化合物を、拮抗阻害能力のある候補物質として選択することができる。

- 25 一方、試験化合物のみを本発明のタンパク質発現細胞に接触させ、本発明のペプチドと同様な細胞増殖活性を測定することによりアゴニストのスクリーニングを行なうこともできる。

チミジン取り込み活性を利用するスクリーニング法の一具体例を以下に述べる。

- 本発明のタンパク質発現細胞を24穴プレートに5000個/ウェル播き、1日
30 間培養する。次に血清を含まない培地で2日間培養し、細胞を飢餓状態にする。本

発明のペプチドまたは本発明のペプチドおよび試験化合物を、細胞に添加して24時間培養した後、[methyl-³H]ーチミジンをウェル当たり0.015 MBq添加し、6時間培養する。細胞をPBSで洗った後、メタノールを添加して10分間放置する。次に5%トリクロロ酢酸を添加して15分間放置後、固定された細胞を蒸留水で4回洗う。0.3N水酸化ナトリウム溶液で細胞を溶解し、溶解液中の放射活性を液体シンチレーションカウンターで測定する。

本発明のペプチドを添加した場合の放射活性の増加を抑制する試験化合物を、拮抗阻害能力のある候補物質として選択することができる。

[9] 本発明のタンパク質発現細胞は、本発明のペプチドの刺激により、カリウムチャンネルが活性化し、細胞内にあるKイオンが、細胞外に流出する。この反応を利用して、本発明のペプチドの本発明のタンパク質発現細胞に対する刺激活性を測定することにより、本発明のペプチドと本発明のタンパク質との結合性を変化させる化合物をスクリーニングすることができる。

Kイオンと同族元素であるRbイオン（ルビジウムイオン）は、Kイオンと区別無く、カリウムチャンネルを通して細胞外に流出する。よって、本発明のタンパク質発現細胞に、放射活性同位体であるRb（⁸⁶Rb）を取り込ませておいた後、本発明のペプチドの刺激によって流出する⁸⁶Rbの流れ（流出活性）を測定することにより、本発明のペプチドの本発明のタンパク質発現細胞に対する刺激活性を測定する。

具体的には、⁸⁶Rbの存在下、本発明のペプチドを、本発明のタンパク質発現細胞に接触させた場合と、本発明のペプチドおよび試験化合物を、本発明のタンパク質発現細胞に接触させた場合における、⁸⁶Rbの流出活性を測定し、比較することにより、本発明のペプチドと本発明のタンパク質との結合性を変化させる化合物をスクリーニングする。

本方法において、本発明のペプチド刺激による⁸⁶Rbの流出活性の上昇を抑制する試験化合物を、拮抗阻害能力のある候補物質として選択することができる。

一方、試験化合物のみを本発明のタンパク質発現細胞に接触させ、本発明のペプチドと同様な⁸⁶Rbの流出活性の上昇を測定することによりアゴニストのスクリーニングを行なうこともできる。

スクリーニング法の一具体例を以下に述べる。

本発明のタンパク質発現細胞を24穴プレートに播き、2日間培養する。その後、 1 mCi/ml の $^{86}\text{RbCl}$ を含む培地中で2時間保温する。細胞を培地でよく洗浄し、外液中の $^{86}\text{RbCl}$ を完全に除く。本発明のペプチドまたは本発明のペプチドおよび試験化合物を細胞に添加し、30分後外液を回収し、 γ カウンターで放射
5 活性を測定し、比較する。

本発明のペプチド刺激による ^{86}Rb の流出活性の上昇を抑制する試験化合物を、拮抗阻害能力のある候補物質として選択することができる。

〔10〕本発明のタンパク質発現細胞が本発明のペプチドに反応し、細胞外のpHが変化する。この反応を利用して、本発明のペプチドの本発明のタンパク質発現
10 細胞に対する刺激活性を測定することにより、本発明のペプチドと本発明のタンパク質との結合性を変化させる化合物をスクリーニングすることができる。

具体的には、本発明のペプチドを、本発明のタンパク質発現細胞に接触させた場合と、本発明のペプチドおよび試験化合物を、本発明のタンパク質発現細胞に接触させた場合における、細胞外のpH変化を測定し、比較することにより、本発明の
15 ペプチドと本発明のタンパク質の結合性を変化させる化合物をスクリーニングする。

細胞外pH変化は、例えば、Cytosensor装置（モレキュラーデバイス社）を使用して測定する。

本方法において、本発明のペプチドによる細胞外pH変化を抑制する試験化合物
20 を、拮抗阻害能力のある候補物質として選択することができる。

一方、試験化合物のみを本発明のタンパク質発現細胞に接触させ、本発明のペプチドと同様な細胞外pH変化を測定することによりアゴニストのスクリーニングを行なうこともできる。

スクリーニング法の一具体例を以下に述べる。

25 本発明のタンパク質発現細胞をCytosensor装置用のカプセル内で終夜培養し、装置のチャンバーにセットして細胞外pHが安定するまで約2時間、0.1% BSAを含むRPMI 1640培地（モレキュラーデバイス社製）を灌流させる。pHが安定した後、本発明のペプチドまたは本発明のペプチドおよび試験化合物を含む培地を細胞上に灌流させる。灌流によって生じた培地のpH変化を測定
30 し、比較する。

本発明のペプチドによる細胞外pH変化を抑制する化合物を拮抗阻害能力のある候補物質として選択することができる。

〔11〕酵母 (*Saccharomyces cerevisiae*) のhaploid α -mating Type (MAT α) の性フェロモン受容体Ste2は、Gタンパク質Gpa1と共役しており、性フェロモン α -mating factorに応答してMAPキナーゼを活性化し、これに引き続き、Far1 (cell-cycle arrest) および転写活性化因子Ste12が活性化される。Ste12は、種々のタンパク質 (例えば、接合に関与するFUS1) の発現を誘導する。一方、制御因子Sst2は上記の過程に抑制的に機能する。この系において、受容体遺伝子を導入した酵母を作製し、受容体アゴニストの刺激により酵母細胞内のシグナル伝達系を活性化し、その結果生じる増殖などを指標として用いる、受容体アゴニストと受容体との反応の測定系の試みが行なわれている (Trends in Biotechnology, 15巻, 487-494頁, 1997年)。上記の受容体遺伝子導入酵母の系を利用して、本発明のペプチドと本発明のタンパク質との結合性を変化させる化合物をスクリーニングすることができる。

15 具体例を以下に示す。

MAT α 酵母のSte2およびGpa1をコードする遺伝子を除去し、代わりに、本発明のタンパク質遺伝子およびGpa1-Gai2融合タンパク質をコードする遺伝子を導入する。Farをコードする遺伝子を除去してcell-cycle arrestが生じないようにし、また、Sstをコードする遺伝子を除去して本発明のペプチドに対する応答の感度を向上させておく。さらに、FUS1にヒスチジン生合成遺伝子HIS3を結合したFUS1-HIS3遺伝子を導入する。この遺伝子組換え操作は、例えば、Molecular and Cellular Biology, 15巻, 6188-6195頁, 1995年に記載の方法において、ソマトスタチン受容体タイプ2 (SSTR2) 遺伝子を、本発明のタンパク質に置き換えて実施することができる。

25 このように構築された形質変換酵母は、本発明のペプチドに高感度で反応し、その結果、MAPキナーゼの活性化が起き、ヒスチジン生合成酵素が合成されるようになり、ヒスチジン欠乏培地で生育可能になる。

従って、上記の本発明のタンパク質発現酵母 (Ste2遺伝子およびGpa1遺伝子が除去され、本発明のタンパク質遺伝子およびGpa1-Gai2融合タンパク質コード遺伝子が導入され、Far遺伝子およびSst遺伝子が除去され、FU

30

S1-HIS3遺伝子が導入されたMAT α 酵母)を、ヒスチジン欠乏培地で培養し、本発明のペプチドまたは本発明のペプチドおよび試験化合物を接触させ、該酵母の生育を測定し、比較することにより、本発明のペプチドと本発明のタンパク質との結合性を変化させる化合物をスクリーニングすることができる。

- 5 本方法において、該酵母の生育を抑制する試験化合物を、拮抗阻害能力のある候補物質として選択することができる。

一方、試験化合物のみを上記の本発明のタンパク質発現酵母に接触させ、本発明のペプチドと同様な酵母の生育を測定することによりアゴニストのスクリーニングを行なうこともできる。

- 10 スクリーニング法の一具体例を以下に述べる。

上記の本発明のタンパク質発現酵母を完全合成培地の液体培地で終夜培養し、その後、ヒスチジンを除去した溶解寒天培地に、 2×10^4 cell/mlの濃度になるように加える。ついで、 9×9 cmの角形シャーレに播く。寒天が固化した後、本発明のペプチドまたは本発明のペプチドおよび試験化合物をしみこませた滅菌

15 濾紙を寒天表面におき、 30°C で3日間培養する。試験化合物の影響は、濾紙の周囲の酵母の生育を、本発明のペプチドのみをしみこませた滅菌濾紙を用いた場合と比較する。また、あらかじめ、ヒスチジンを除去した寒天培地に本発明のペプチドを添加しておき、滅菌濾紙に試験化合物のみをしみこませて酵母を培養し、シャーレ全面での酵母の生育が濾紙の周囲で影響を受けることを観察してもよい。

- 20 酵母の生育を抑制する化合物を拮抗阻害能力のある候補物質として選択することができる。

〔12〕本発明のタンパク質遺伝子RNAをアフリカツメガエル卵母細胞に注入し、本発明のペプチドによって刺激すると細胞カルシウム濃度が上昇して、calcium-activated chloride currentが生じる。これは、膜電位の変化としてとら

25 えることができる(Kイオン濃度勾配に変化がある場合も同様)。本発明のペプチドによって生じる本発明のタンパク質導入アフリカツメガエル卵母細胞における上記反応を利用して、本発明のペプチドの本発明のタンパク質発現細胞に対する刺激活性を測定することにより、本発明のペプチドと本発明のタンパク質との結合性を変化させる化合物をスクリーニングすることができる。

- 30 具体的には、本発明のペプチドを、本発明のタンパク質遺伝子RNA導入アフリ

カツメガエル卵母細胞に接触させた場合と、本発明のペプチドおよび試験化合物を、本発明のタンパク質遺伝子RNA導入アフリカツメガエル卵母細胞に接触させた場合における、細胞膜電位の変化を測定し、比較することにより、本発明のペプチドと本発明のタンパク質との結合性を変化させる化合物をスクリーニングする。

- 5 本方法において、細胞膜電位変化を抑制する試験化合物を、拮抗阻害能力のある候補物質として選択することができる。

一方、試験化合物のみを本発明のタンパク質遺伝子RNA導入アフリカツメガエル卵母細胞に接触させ、本発明のペプチドと同様な細胞膜電位変化を測定することによりアゴニストのスクリーニングを行なうこともできる。

- 10 スクリーニング法の一具体例を以下に述べる。

氷冷して動けなくなった雌のアフリカツメガエルから取り出した、卵母細胞塊を、MBS液 (88mM NaCl, 1mM KCl, 0.41mM CaCl_2 , 0.33mM $\text{Ca}(\text{NO}_3)_2$, 0.82mM MgSO_4 , 2.4mM NaHCO_3 , 10mM HEPES; pH7.4) に溶かしたコラーゲナーゼ (0.5mg/ml) で卵塊がほぐれるまで19℃、1～6時間、150rpmで処理する。外液を
15 MBS液に置換することで3度洗浄し、マイクロマニピュレーターで本発明のタンパク質遺伝子poly A付加cRNA (50ng/50nl) を卵母細胞にマイクロインジェクションする。

本発明のタンパク質遺伝子mRNAは、組織や細胞から調製してもよく、プラスミドからin vitroで転写してもよい。本発明のタンパク質遺伝子mRNAをMBS
20 液中で20℃で3日培養し、これをRinger液を流しているvoltage clamp装置のくぼみに置き、電位固定用ガラス微小電極および電位測定用ガラス微小電極を細胞内に刺入し、(－)極は細胞外に置く。電位が安定したら、本発明のペプチドまたは本発明のペプチドおよび試験化合物を含むRinger液を流して電位変化を記録する。試験化合物の影響は、本発明のタンパク質遺伝子RNA導入アフリカツメガエル卵
25 母細胞の細胞膜電位変化を、本発明のペプチドのみ含むRinger液を流した場合と比較することによって測定することができる。

細胞膜電位変化を抑制する化合物を拮抗阻害能力のある候補物質として選択することができる。

上記の系において、電位の変化量を増大させると、測定しやすくなるため、各種
30 のGタンパク質遺伝子のpoly A付加RNAを導入してもよい。また、カルシ

ウム存在下で発光を生じるようなタンパク質（例、aequorinなど）の遺伝子の p o l y A 付加 RNA を共インジェクションすることにより、膜電位変化ではなく発光量を測定することもできる。

- 本発明のペプチドと本発明のタンパク質との結合性を变化させる化合物または、
- 5 その塩のスクリーニング用キットは、本発明のタンパク質、本発明のタンパク質を含有する細胞、あるいは本発明のタンパク質を含有する細胞の膜画分、および本発明のペプチドを含有するものである。

本発明のスクリーニング用キットの例としては、次のものがあげられる。

1. スクリーニング用試薬

- 10 (i) 測定用緩衝液および洗浄用緩衝液

Hanks' Balanced Salt Solution (ギブコ社製) に、0.05%のウシ血清アルブミン (シグマ社製) を加えたもの。

孔径 0.45 μm のフィルターで濾過滅菌し、4℃で保存するか、あるいは用時調製しても良い。

- 15 (ii) 本発明のタンパク質の標品

本発明のタンパク質を発現させた CHO 細胞を、12穴プレートに 5×10^5 個/穴で継代し、37℃、5% CO_2 、95% a i r で2日間培養したもの。

(iii) 標識リガンド

[^3H]、[^{125}I]、[^{14}C]、[^{35}S]などで標識した本発明のペプチド。

- 20 適当な溶媒または緩衝液に溶解したものを4℃あるいは-20℃にて保存し、用時に測定用緩衝液にて1 μM に希釈する。

(iv) リガンド標準液

本発明のペプチドを0.1%ウシ血清アルブミン (シグマ社製) を含む PBS で1 mM となるように溶解し、-20℃で保存する。

- 25 2. 測定法

(i) 12穴組織培養用プレートにて培養した本発明のタンパク質を発現させた細胞を、測定用緩衝液1 ml で2回洗浄した後、490 μl の測定用緩衝液を各穴に加える。

(ii) $10^{-3} \sim 10^{-10}$ M の試験化合物溶液を5 μl 加えた後、標識した本発明の

ペプチドを $5 \mu\text{l}$ 加え、室温にて1時間反応させる。非特異的結合量を知るためには試験化合物のかわりに 10^{-3}M の本発明のペプチドを $5 \mu\text{l}$ 加えておく。

(iii) 反応液を除去し、 1ml の洗浄用緩衝液で3回洗浄する。細胞に結合した標識した本発明のペプチドを $0.2\text{N NaOH}-1\%\text{SDS}$ で溶解し、 4ml の

5 液体シンチレーターA（和光純薬製）と混合する。

(iv) 液体シンチレーションカウンター（ベックマン社製）を用いて放射活性を測定し、Percent Maximum Binding (PMB) を次の式〔数1〕で求める。

〔数1〕

$$\text{PMB} = [(B - \text{NSB}) / (B_0 - \text{NSB})] \times 100$$

10 PMB : Percent Maximum Binding

B : 検体を加えた時の値

NSB : Non-specific Binding (非特異的結合量)

B_0 : 最大結合量

本発明のスクリーニング方法またはスクリーニング用キットを用いて得られる

15 化合物またはその塩は、本発明のペプチドと本発明のタンパク質との結合を変化させる（結合を阻害または促進する）化合物であり、具体的には本発明のタンパク質を介して細胞刺激活性を有する化合物またはその塩（いわゆる本発明のタンパク質のアゴニスト（ZAQアゴニスト））、または該刺激活性を有しない化合物（いわゆる本発明のタンパク質アンタゴニスト（ZAQアンタゴニスト））である。該化合物としては、ペプチド、タンパク、非ペプチド性化合物、合成化合物、発酵生産物などがあげられ、これら化合物は新規な化合物であってもよいし、公知の化合物であってもよい。

上記本発明のタンパク質のアゴニストであるかアンタゴニストであるかの具体的な評価方法は以下の（A）または（B）に従えばよい。

25 （A）前記のスクリーニング方法で示されるバインディング・アッセイを行い、本発明のペプチドと本発明のタンパク質との結合性を変化させる（特に、結合を阻害する）化合物を得た後、該化合物が上記した本発明のタンパク質を介する細胞刺激活性を有しているか否かを測定する。細胞刺激活性を有する化合物またはその塩は本発明のタンパク質のアゴニストであり、該活性を有しない化合物またはその塩は

本発明のタンパク質のアンタゴニストである。

(B) (a) 試験化合物を本発明のタンパク質を含有する細胞に接触させ、上記本発明のタンパク質を介した細胞刺激活性を測定する。細胞刺激活性を有する化合物またはその塩は本発明のタンパク質のアゴニストである。

- 5 (b) 本発明のタンパク質を活性化する化合物（例えば、本発明のペプチドまたは本発明のタンパク質のアゴニストなど）を本発明のタンパク質を含有する細胞に接触させた場合と、本発明のタンパク質を活性化する化合物および試験化合物を本発明のタンパク質を含有する細胞に接触させた場合における、本発明のタンパク質を介した細胞刺激活性を測定し、比較する。本発明のタンパク質を活性化する化合物による細胞刺激活性を減少させ得る化合物またはその塩は本発明のタンパク質のアンタゴニストである。

該本発明のタンパク質のアゴニストは、本発明のタンパク質に対する本発明のペプチドが有する生理活性と同様の作用を有しているため、本発明のペプチドと同様に安全で低毒性な医薬として有用である。

- 15 逆に、本発明のタンパク質のアンタゴニストは、本発明のタンパク質に対する本発明のペプチドが有する生理活性を抑制することができるので、該レセプター活性を抑制する安全で低毒性な医薬として有用である。

- 本発明のペプチドは腸管の収縮などを制御する活性を有することから、消化器疾患（例、腸炎、下痢、便秘、吸収不良性症候群など）などの疾病の治療・予防剤等の医薬として使用することができるため、上記のスクリーニング方法またはスクリーニング用キットを用いて得られる化合物のうち、本発明のタンパク質のアゴニスト（Z A Qアゴニスト）は消化器疾患（例、腸炎、下痢、便秘、吸収不良性症候群など）などの疾病の治療・予防剤などとして用いることができる。また、本発明のタンパク質のアンタゴニスト（Z A Qアンタゴニスト）は消化器疾患（例、腸炎、
20 下痢、便秘、吸収不良性症候群など）などの疾病の治療・予防剤などとして用いることができる。

上記のスクリーニング方法またはスクリーニング用キットを用いて得られる化合物の塩としては、例えば、薬学的に許容可能な塩などが用いられる。例えば、無機塩基との塩、有機塩基との塩、無機酸との塩、有機酸との塩、塩基性または酸性

アミノ酸との塩などがあげられる。

無機塩基との塩の好適な例としては、例えばナトリウム塩、カリウム塩などのアルカリ金属塩、カルシウム塩、マグネシウム塩などのアルカリ土類金属塩、ならびにアルミニウム塩、アンモニウム塩などがあげられる。

- 5 有機塩基との塩の好適な例としては、例えばトリメチルアミン、トリエチルアミン、ピリジン、ピコリン、2, 6-ピリジン、エタノールアミン、ジエタノールアミン、トリエタノールアミン、シクロヘキシルアミン、ジシクロヘキシルアミン、N, N'-ジベンジルエチレンジアミンなどとの塩などがあげられる。

- 10 無機酸との塩の好適な例としては、例えば塩酸、臭化水素酸、硫酸、リン酸などとの塩があげられる。

有機酸との塩の好適な例としては、例えばギ酸、酢酸、プロピオン酸、フマル酸、シュウ酸、酒石酸、マレイン酸、クエン酸、コハク酸、リンゴ酸、メタンスルホン酸、ベンゼンスルホン酸、安息香酸などとの塩があげられる。

- 15 塩基性アミノ酸との塩の好適な例としては、例えばアルギニン、リジン、オルチニンなどとの塩があげられ、酸性アミノ酸との好適な例としては、例えばアスパラギン酸、グルタミン酸などとの塩があげられる。

本発明のスクリーニング方法またはスクリーニング用キットを用いて得られる化合物またはその塩を上述の医薬として使用する場合、上記の本発明のペプチドを医薬として実施する場合と同様にして実施することができる。

- 20 本発明のスクリーニング方法またはスクリーニング用キットを用いて得られる化合物またはその塩を上述の医薬として使用する場合、常套手段に従って実施することができる。例えば、必要に応じて糖衣や腸溶性被膜を施した錠剤、カプセル剤、エリキシル剤、マイクロカプセル剤などとして経口的に、あるいは水もしくはそれ以外の薬学的に許容し得る液との無菌性溶液、または懸濁液剤などの注射剤の形で
- 25 非経口的に使用できる。例えば、該化合物またはその塩を生理学的に認められる担体、香味剤、賦形剤、ベヒクル、防腐剤、安定剤、結合剤などとともに一般に認められた単位用量形態で混和することによって製造することができる。これら製剤における有効成分量は指示された範囲の適当な用量が得られるようにするものである。

錠剤、カプセル剤などに混和することができる添加剤としては、例えばゼラチン、コーンスターチ、トラガントガム、アラビアゴムのような結合剤、結晶性セルロースのような賦形剤、コーンスターチ、ゼラチン、アルギン酸などのような膨化剤、ステアリン酸マグネシウムのような潤滑剤、ショ糖、乳糖またはサッカリンのよう

5 5 な甘味剤、ペパーミント、アカモノ油またはチェリーのような香味剤などが用いられる。調剤単位形態がカプセルである場合には、前記タイプの材料にさらに油脂のような液状担体を含有することができる。注射のための無菌組成物は注射用水のようなベヒクル中の活性物質、胡麻油、椰子油などのような天然産出植物油などを溶解または懸濁させるなどの通常の製剤実施にしたがって処方することができる。

- 10 注射用の水性液としては、例えば、生理食塩水、ブドウ糖やその他の補助薬を含む等張液（例えば、D-ソルビトール、D-マンニトール、塩化ナトリウムなど）などがあげられ、適当な溶解補助剤、たとえばアルコール（たとえばエタノール）、ポリアルコール（たとえばプロピレングリコール、ポリエチレングリコール）、非イオン性界面活性剤（たとえばポリソルベート 80TM、HCO-50）などと併用
- 15 してもよい。油性液としてはゴマ油、大豆油などがあげられ、溶解補助剤として安息香酸ベンジル、ベンジルアルコールなどと併用してもよい。

- また、緩衝剤（例えば、リン酸塩緩衝液、酢酸ナトリウム緩衝液）、無痛化剤（例えば、塩化ベンザルコニウム、塩酸プロカインなど）、安定剤（例えば、ヒト血清アルブミン、ポリエチレングリコールなど）、保存剤（例えば、ベンジルアルコール、フェノールなど）、酸化防止剤などと配合してもよい。調製された注射液は通常、適当なアンプルに充填される。
- 20

このようにして得られる製剤は安全で低毒性であるので、例えば哺乳動物（例えば、ヒト、マウス、ラット、モルモット、ウサギ、ヒツジ、ブタ、ウシ、ネコ、イヌ、サル、チンパンジーなど）に対して投与することができる。

- 25 本発明のスクリーニング方法またはスクリーニング用キットを用いて得られる化合物またはその塩の投与量は、症状などにより差異はあるが、経口投与の場合、一般的に成人（体重 60 kg として）においては、一日につき約 0.1 から 1000 mg、好ましくは約 1.0 から 300 mg、より好ましくは約 3.0 から 50 mg である。非経口的に投与する場合は、その 1 回投与量は投与対象、対象臓器、症

状、投与方法などによっても異なるが、たとえば注射剤の形では成人の消化器疾患患者（体重60kgとして）への投与においては、ZAQアンタゴニストを一日につき約0.01から30mg程度、好ましくは約0.1から20mg程度、より好ましくは約0.1から10mg程度を静脈注射により投与するのが好都合である。

- 5 他の動物の場合も、60kgあたりに換算した量を投与することができる。

（3）本発明のペプチドまたはその塩の定量

本発明の抗体は、本発明のペプチドを特異的に認識することができるので、被検液中の本発明のペプチドの定量、特にサンドイッチ免疫測定法による定量等に使用することができる。

- 10 すなわち、本発明は、

（i）本発明の抗体と、被検液および標識化された本発明のペプチドとを競合的に反応させ、該抗体に結合した標識化された本発明のペプチドの割合を測定することを特徴とする被検液中の本発明のペプチドの定量法、および

- 15 （ii）被検液と担体上に不溶化した本発明の抗体および標識化された本発明の別の抗体とを同時あるいは連続的に反応させたのち、不溶化担体上の標識剤の活性を測定することを特徴とする被検液中の本発明のペプチドの定量法を提供する。

また、本発明のペプチドに対するモノクローナル抗体（以下、本発明のモノクローナル抗体と称する場合がある）を用いて本発明のペプチドの定量を行なえるほか、組織染色等による検出を行なうこともできる。これらの目的には、抗体分子そのものを用いてもよく、また、抗体分子の $F(ab')_2$ 、 Fab' 、あるいは Fab 画分
20 を用いてもよい。

本発明の抗体を用いる本発明のペプチドの定量法は、特に制限されるべきものではなく、被測定液中の抗原量（例えば、本発明のペプチド量）に対応した抗体、抗原もしくは抗体-抗原複合体の量を化学的または物理的手段により検出し、これ
25 を既知量の抗原を含む標準液を用いて作製した標準曲線より算出する測定法であれば、いずれの測定法を用いてもよい。例えば、ネフロメトリー、競合法、イムノメトリック法およびサンドイッチ法が好適に用いられるが、感度、特異性の点で、後述するサンドイッチ法を用いるのが特に好ましい。

標識物質を用いる測定法に用いられる標識剤としては、例えば、放射性同位元素、

酵素、蛍光物質、発光物質等が用いられる。放射性同位元素としては、例えば、 $[^{25}\text{I}]$ 、 $[^{131}\text{I}]$ 、 $[^3\text{H}]$ 、 $[^{14}\text{C}]$ 等が用いられる。上記酵素としては、安定で比活性の大きなものが好ましく、例えば、 β -ガラクトシダーゼ、 β -グルコシダーゼ、アルカリフォスファターゼ、パーオキシダーゼ、リンゴ酸脱水素酵素等
5 が用いられる。蛍光物質としては、例えば、フルオレスカミン、フルオレッセンイソチオシアネート等が用いられる。発光物質としては、例えば、ルミノール、ルミノール誘導体、ルシフェリン、ルシゲニン等が用いられる。さらに、抗体あるいは抗原と標識剤との結合にビオチン-アビジン系を用いることもできる。

抗原あるいは抗体の不溶化にあたっては、物理吸着を用いてもよく、また通常ペ
10 プチドあるいは酵素等を不溶化、固定化するのに用いられる化学結合を用いる方法でもよい。担体としては、アガロース、デキストラン、セルロース等の不溶性多糖類、ポリスチレン、ポリアクリルアミド、シリコン等の合成樹脂、あるいはガラス等が挙げられる。

サンドイッチ法においては不溶化した本発明のモノクローナル抗体に被検液を
15 反応させ（1次反応）、さらに標識化した別の本発明のモノクローナル抗体を反応させ（2次反応）たのち、不溶化担体上の標識剤の活性を測定することにより被検液中の本発明のペプチド量を定量することができる。1次反応と2次反応は逆の順序に行っても、また、同時に行なってもよいし時間をずらして行なってもよい。標識化剤および不溶化の方法は前記のそれらに準じることができる。また、サンドイ
20 ッチ法による免疫測定法において、固相用抗体あるいは標識用抗体に用いられる抗体は必ずしも1種類である必要はなく、測定感度を向上させる等の目的で2種類以上の抗体の混合物を用いてもよい。

本発明のサンドイッチ法による本発明のペプチドの測定法においては、1次反応
と2次反応に用いられる本発明のモノクローナル抗体は、本発明のペプチドの結合
25 する部位が相異なる抗体が好ましく用いられる。すなわち、1次反応および2次反応に用いられる抗体は、例えば、2次反応で用いられる抗体が、本発明のペプチドのC端部を認識する場合、1次反応で用いられる抗体は、好ましくはC端部以外、例えばN端部を認識する抗体が用いられる。

本発明のモノクローナル抗体をサンドイッチ法以外の測定システム、例えば、競

合法、イムノメトリック法あるいはネフロメトリー等に用いることができる。

競合法では、被検液中の抗原と標識抗原とを抗体に対して競合的に反応させたのち、未反応の標識抗原 (F) と、抗体と結合した標識抗原 (B) とを分離し (B/F 分離)、B、F いずれかの標識量を測定し、被検液中の抗原量を定量する。本反応法には、抗体として可溶性抗体を用い、B/F 分離をポリエチレングリコール、前記抗体に対する第 2 抗体等を用いる液相法、および、第 1 抗体として固相化抗体を用いるか、あるいは、第 1 抗体は可溶性のものを用い第 2 抗体として固相化抗体を用いる固相化法とが用いられる。

イムノメトリック法では、被検液中の抗原と固相化抗原とを一定量の標識化抗体に対して競合反応させた後固相と液相を分離するか、あるいは、被検液中の抗原と過剰量の標識化抗体とを反応させ、次に固相化抗原を加え未反応の標識化抗体を固相に結合させたのち、固相と液相を分離する。次に、いずれかの相の標識量を測定し被検液中の抗原量を定量する。

また、ネフロメトリーでは、ゲル内あるいは溶液中で抗原抗体反応の結果生じた不溶性の沈降物の量を測定する。被検液中の抗原量が僅かであり、少量の沈降物しか得られない場合にもレーザーの散乱を利用するレーザーネフロメトリー等が好適に用いられる。

これら個々の免疫学的測定法を本発明の定量方法に適用するにあたっては、特別の条件、操作等の設定は必要とされない。それぞれの方法における通常の方法に当業者の通常の技術的配慮を加えて本発明のペプチドの測定系を構築すればよい。これらの一般的な技術手段の詳細については、総説、成書等を参照することができる。

例えば、入江 寛編「ラジオイムノアッセイ」(講談社、昭和 49 年発行)、入江 寛編「続ラジオイムノアッセイ」(講談社、昭和 54 年発行)、石川栄治ら編「酵素免疫測定法」(医学書院、昭和 53 年発行)、石川栄治ら編「酵素免疫測定法」(第 2 版)(医学書院、昭和 57 年発行)、石川栄治ら編「酵素免疫測定法」(第 3 版)(医学書院、昭和 62 年発行)、「Methods in ENZYMOLOGY」Vol. 70 (Immunochemical Techniques (Part A))、同書 Vol. 73 (Immunochemical Techniques (Part B))、同書 Vol. 74 (Immunochemical Techniques (Part C))、同

書 Vol. 84 (Immunochemical Techniques (Part D: Selected Immunoassays))、同書 Vol. 92 (Immunochemical Techniques (Part E: Monoclonal Antibodies and General Immunoassay Methods))、同書 Vol. 121 (Immunochemical Techniques (Part I: Hybridoma Technology and Monoclonal Antibodies)) (以上、アカデミックプレス社発行)等を参照することができる。

以上のようにして、本発明の抗体を用いることによって、本発明のペプチドを感度良く定量することができる。

さらには、本発明の抗体を用いて本発明のペプチドの濃度を定量することによって、(1) 本発明のペプチドの濃度の増加が検出された場合、例えば、消化器疾患 (例、腸炎、下痢、便秘、吸収不良性症候群など) に罹患している、または将来罹患する可能性が高いと診断することができる。また、(2) 本発明のペプチドの濃度の減少が検出された場合、例えば、消化器疾患 (例、腸炎、下痢、便秘、吸収不良性症候群など) に罹患している、または将来罹患する可能性が高いと診断することができる。

また、本発明の抗体は、体液や組織等の被検体中に存在する本発明のペプチドを検出するために使用することができる。また、本発明のペプチドを精製するために使用する抗体カラムの作製、精製時の各分画中の本発明のペプチドの検出、被検細胞内における本発明のペプチドの挙動の分析等のために使用することができる。

(4) 遺伝子診断剤

本発明のDNAは、例えば、プローブとして使用することにより、ヒトまたは温血動物 (例えば、ラット、マウス、モルモット、ウサギ、トリ、ヒツジ、ブタ、ウシ、ウマ、ネコ、イヌ、サル等) における本発明のペプチドをコードするDNAまたはmRNAの異常 (遺伝子異常) を検出することができるので、例えば、該DNAまたはmRNAの損傷、突然変異あるいは発現低下や、該DNAまたはmRNAの増加あるいは発現過多等の遺伝子診断剤として有用である。

本発明のDNAを用いる上記の遺伝子診断は、例えば、公知のノーザンハイブリダイゼーションやPCR-SSCP法 (ゲノミクス (Genomics) , 第5巻, 874~879頁 (1989年) 、プロシーディングズ・オブ・ザ・ナショナル・アカデミー・オブ・サイエンシズ・オブ・ユーエスエー (Proceedings of the National

Academy of Sciences of the United States of America), 第86巻, 2766
~2770頁(1989年)), DNAマイクロアレイ等により実施することが
できる。

- 例えば、ノーザンハイブリダイゼーションやDNAマイクロアレイにより発現低
5 下が検出された場合やPCR-SSCP法やDNAマイクロアレイによりDNA
の突然変異が検出された場合は、例えば、消化器疾患(例、腸炎、下痢、便秘、吸
収不良性症候群など)に罹患している可能性が高いと診断することができる。

(5) アンチセンスDNAを含有する医薬

- 本発明のDNAに相補的に結合し、該DNAの発現を抑制することができるアン
10 チセンスDNAは、生体内における本発明のペプチドまたは本発明のDNAの機能
を抑制することができるので、例えば、本発明のペプチドの発現過多に起因する疾
患(例えば、消化器疾患(例、腸炎、下痢、便秘、吸収不良性症候群など))の治
療・予防剤として使用することができる。

- 上記アンチセンスDNAを上記の治療・予防剤として、前記した本発明のDNA
15 を含有する各種疾病の治療・予防剤と同様に使用することができる。

- 例えば、該アンチセンスDNAを単独あるいはレトロウイルスベクター、アデノ
ウイルスベクター、アデノウイルスアソシエーテッドウイルスベクター等の適当な
ベクターに挿入した後、常套手段に従って投与することができる。該アンチセンス
DNAは、そのままで、あるいは摂取促進のために補助剤等の生理学的に認められ
20 る担体とともに製剤化し、遺伝子銃やハイドロゲルカテーテルのようなカテーテル
によって投与できる。

さらに、該アンチセンスDNAは、組織や細胞における本発明のDNAの存在や
その発現状況を調べるための診断用オリゴヌクレオチドプローブとして使用する
こともできる。

- 25 さらに、本発明は、

- (i) 本発明のペプチドをコードするRNAの一部を含有する二重鎖RNA、
- (ii) 前記二重鎖RNAを含有してなる医薬、
- (iii) 本発明のペプチドをコードするRNAの一部を含有するリボザイム、
- (iv) 前記リボザイムを含有してなる医薬も提供する。

上記アンチセンスヌクレオチドと同様に、二重鎖RNA (RNAi; RNA interference 法)、リボザイムなども、本発明のペプチドをコードするポリヌクレオチド (例、DNA) の発現を抑制することができ、生体内における本発明のペプチドまたはDNAの機能抑制することができるので、例えば消化器疾患 (例、腸炎、下痢、便秘、
5 吸収不良性症候群など) の予防・治療剤などとして使用することができる。

二重鎖RNAは、公知の方法 (例、Nature, 411 巻, 494 頁, 2001 年) に準じて、本発明のポリヌクレオチドの配列を基に設計して製造することができる。

リボザイムは、公知の方法 (例、TRENDS in Molecular Medicine, 7 巻, 221 頁, 2001 年) に準じて、本発明のポリヌクレオチドの配列を基に設計して製造することができる。例えば、本発明のペプチドをコードするRNAの一部に公知のリボザイムを連結することによって製造することができる。本発明のペプチドをコードするRNAの一部としては、公知のリボザイムによって切断され得る本発明のRNA上の切断部位に近接した部分 (RNA断片) が挙げられる。

上記の二重鎖RNAまたはリボザイムを上記予防・治療剤として使用する場合、
15 アンチセンスポリヌクレオチドと同様にして製剤化し、投与することができる。

(6) 本発明の抗体を含有する医薬および診断薬

本発明のペプチドの活性を中和する作用を有する本発明の抗体は、例えば、本発明のペプチドの発現過多に起因する疾患 (例えば、消化器疾患 (例、腸炎、下痢、便秘、吸収不良性症候群など)) の治療・予防剤等の医薬として、あるいは本発明
20 のペプチドの発現過多に起因する疾患 (例えば、消化器疾患 (例、腸炎、下痢、便秘、吸収不良性症候群など)) の診断薬として使用することができる。

本発明の抗体を含有する上記疾患の治療・予防剤は、そのまま液剤として、または適当な剤型の医薬組成物として、ヒトまたは哺乳動物 (例、ラット、ウサギ、ヒツジ、ブタ、ウシ、ネコ、イヌ、サル等) に対して経口的または非経口的に投与
25 することができる。投与量は、投与対象、対象疾患、症状、投与ルート等によっても異なるが、例えば、消化器疾患治療の目的で本発明の抗体を1回量として、通常0.01~20mg/kg体重程度、好ましくは0.1~10mg/kg体重程度、さらに好ましくは0.1~5mg/kg体重程度を、1日1~5回程度、好ましくは1日1~3回程度、静脈注射により投与するのが好都合である。他の非経口投与および経口投与の場合もこれに準ずる量を投与することができる。症状が特に重い場
30

合には、その症状に応じて増量してもよい。

本発明の抗体は、それ自体または適当な医薬組成物として投与することができる。上記投与に用いられる医薬組成物は、上記またはその塩と薬理学的に許容され得る担体、希釈剤もしくは賦形剤とを含むものである。かかる組成物は、経口または非
5 経口投与に適する剤形として提供される。

すなわち、例えば、経口投与のための組成物としては、固体または液体の剤形、具体的には錠剤（糖衣錠、フィルムコーティング錠を含む）、丸剤、顆粒剤、散剤、カプセル剤（ソフトカプセル剤を含む）、シロップ剤、乳剤、懸濁剤等があげられる。かかる組成物は公知の方法によって製造され、製剤分野において通常用いられ
10 る担体、希釈剤もしくは賦形剤を含有するものである。例えば、錠剤用の担体、賦形剤としては、乳糖、でんぷん、蔗糖、ステアリン酸マグネシウム等が用いられる。

非経口投与のための組成物としては、例えば、注射剤、坐剤等が用いられ、注射剤は静脈注射剤、皮下注射剤、皮内注射剤、筋肉注射剤、点滴注射剤等の剤形を包含する。かかる注射剤は、公知の方法に従って、例えば、上記抗体またはその塩を
15 通常注射剤に用いられる無菌の水性もしくは油性液に溶解、懸濁または乳化することによって調製する。注射用の水性液としては、例えば、生理食塩水、ブドウ糖やその他の補助薬を含む等張液等が用いられ、適当な溶解補助剤、例えば、アルコール（例、エタノール）、ポリアルコール（例、プロピレングリコール、ポリエチレングリコール）、非イオン界面活性剤〔例、ポリソルベート 80、HCO-50
20 (polyoxyethylene (50mol) adduct of hydrogenated castor oil)〕等と併用してもよい。油性液としては、例えば、ゴマ油、大豆油等が用いられ、溶解補助剤として安息香酸ベンジル、ベンジルアルコール等を併用してもよい。調製された注射液は、通常、適当なアンプルに充填される。直腸投与に用いられる坐剤は、上記抗体またはその塩を通常の坐薬用基剤に混合することによって調製される。

25 上記の経口用または非経口用医薬組成物は、活性成分の投与量に適合するような投薬単位の剤形に調製されることが好都合である。かかる投薬単位の剤形としては、錠剤、丸剤、カプセル剤、注射剤（アンプル）、坐剤等が例示され、それぞれの投薬単位剤形当たり通常 5～500mg 程度、とりわけ注射剤では 5～100mg 程度、その他の剤形では 10～250mg 程度の上記抗体が含有されていることが好

ましい。

なお前記した各組成物は、上記抗体との配合により好ましくない相互作用を生じない限り他の活性成分を含有してもよい。

(7) 本発明のDNAを有する非ヒト動物の作出

- 5 本発明のDNAを用いて、本発明のペプチド等を発現するトランスジェニック非ヒト動物を作出することができる。非ヒト動物としては、哺乳動物（例えば、ラット、マウス、ウサギ、ヒツジ、ブタ、ウシ、ネコ、イヌ、サルなど）など（以下、動物と略記する）が挙げられるが、特に、マウス、ウサギなどが好適である。

- 10 本発明のDNAを対象動物に導入させるにあたっては、該DNAを動物細胞で発現させうるプロモーターの下流に結合した遺伝子コンストラクトとして用いるのが一般に有利である。例えば、ウサギ由来の本発明のDNAを導入させる場合、これと相同性が高い動物由来の本発明のDNAを動物細胞で発現させうる各種プロモーターの下流に結合した遺伝子コンストラクトを、例えば、ウサギ受精卵へマイクロインジェクションすることによって本発明のペプチド等を高産生するDNA
15 導入動物を作出できる。このプロモーターとしては、例えば、ウイルス由来プロモーター、メタロチオネイン等のユビキアスな発現プロモーターも使用しうるが、好ましくは脳で特異的に発現するNGF遺伝子プロモーターやエノラーゼ遺伝子プロモーターなどが用いられる。

- 20 受精卵細胞段階における本発明のDNAの導入は、対象動物の胚芽細胞および体細胞の全てに存在するように確保される。DNA導入後の作出動物の胚芽細胞において本発明のペプチド等が存在することは、作出動物の子孫が全てその胚芽細胞及び体細胞の全てに本発明のペプチド等を有することを意味する。遺伝子を受け継いだこの種の動物の子孫はその胚芽細胞および体細胞の全てに本発明のペプチド等を有する。

- 25 本発明のDNA導入動物は、交配により遺伝子を安定に保持することを確認して、該DNA保有動物として通常の飼育環境で飼育継代を行うことができる。さらに、目的DNAを保有する雌雄の動物を交配することにより、導入遺伝子を相同染色体の両方に持つホモザイゴート動物を取得し、この雌雄の動物を交配することによりすべての子孫が該DNAを有するように繁殖継代することができる。

本発明のDNAが導入された動物は、本発明のペプチド等が高発現させられているので、本発明のペプチドの機能解析に好適に用いられる。すなわち、本発明のDNA導入動物を、組織培養のための細胞源として使用することもできる。例えば、本発明のDNA導入マウスの組織中のDNAもしくはRNAを直接分析するか、あるいは遺伝子により発現された本発明のペプチドが存在する組織を分析することにより、本発明のペプチド等について分析することができる。本発明のペプチド等を有する組織の細胞を標準組織培養技術により培養し、これらを使用して、例えば、脳や末梢組織由来のような一般に培養困難な組織からの細胞の機能を研究することができる。また、その細胞を用いることにより、例えば、各種組織の機能を高めるような医薬の選択も可能である。また、高発現細胞株があれば、そこから、本発明のペプチド等を単離精製することも可能である。

(8) ノックアウト動物

本発明は、本発明のDNAが不活性化された非ヒト哺乳動物胚幹細胞および本発明のDNA発現不全非ヒト哺乳動物を提供する。

すなわち、本発明は、

- 1) 本発明のDNAが不活性化された非ヒト哺乳動物胚幹細胞、
- 2) 該DNAがレポーター遺伝子(例、大腸菌由来の β -ガラクトシダーゼ遺伝子)を導入することにより不活性化された上記1)記載の胚幹細胞、
- 3) ネオマイシン耐性である上記1)記載の胚幹細胞、
- 4) 非ヒト哺乳動物がゲッ歯動物である上記1)記載の胚幹細胞、
- 5) ゲッ歯動物がマウスである上記4)記載の胚幹細胞、
- 6) 本発明のDNAが不活性化された該DNA発現不全非ヒト哺乳動物、
- 7) 該DNAがレポーター遺伝子(例、大腸菌由来の β -ガラクトシダーゼ遺伝子)を導入することにより不活性化され、該レポーター遺伝子が本発明のDNAに対するプロモーターの制御下で発現しうる上記6)記載の非ヒト哺乳動物、
- 8) 非ヒト哺乳動物がゲッ歯動物である上記6)記載の非ヒト哺乳動物、
- 9) ゲッ歯動物がマウスである上記8)記載の非ヒト哺乳動物、および
- 10) 上記7)記載の動物に、試験化合物を投与し、レポーター遺伝子の発現を検出することを特徴とする本発明のDNAに対するプロモーター活性を促進または

阻害する化合物またはその塩のスクリーニング方法を提供する。

本発明のDNAが不活性化された非ヒト哺乳動物胚幹細胞とは、該非ヒト哺乳動物が有する本発明のDNAに人為的に変異を加えることにより、DNAの発現能を抑制するか、あるいは該DNAがコードしている本発明のペプチドの活性を実質的に喪失させることにより、DNAが実質的に本発明のタンパク質の発現能を有さない（以下、本発明のノックアウトDNAと称することがある）非ヒト哺乳動物の胚幹細胞（以下、ES細胞と略記する）をいう。

非ヒト哺乳動物としては、前記と同様のものが用いられる。

10 本発明のDNAに人為的に変異を加える方法としては、例えば、遺伝子工学的手法により該DNA配列の一部又は全部の削除、他DNAを挿入または置換させることによって行なうことができる。これらの変異により、例えば、コドンの読み取り枠をずらしたり、プロモーターあるいはエキソンの機能を破壊することにより本発明のノックアウトDNAを作製すればよい。

15 本発明のDNAが不活性化された非ヒト哺乳動物胚幹細胞（以下、本発明のDNA不活性化ES細胞または本発明のノックアウトES細胞と略記する）の具体例としては、例えば、目的とする非ヒト哺乳動物が有する本発明のDNAを単離し、そのエキソン部分にネオマイシン耐性遺伝子、ハイグロマイシン耐性遺伝子を代表とする薬剤耐性遺伝子、あるいはlacZ（ β -ガラクトシダーゼ遺伝子）、cat（クロラムフェニコールアセチルトランスフェラーゼ遺伝子）を代表とするレポーター遺伝子等を挿入することによりエキソンの機能を破壊するか、あるいはエキソン間のイントロン部分に遺伝子の転写を終結させるDNA配列（例えば、polyA付加シグナルなど）を挿入し、完全なメッセンジャーRNAを合成できなくすることによって、結果的に遺伝子を破壊するように構築したDNA配列を有するDNA鎖（以下、ターゲッティングベクターと略記する）を、例えば相同組換え法により該動物の染色体に導入し、得られたES細胞について本発明のDNA上あるいはその近傍のDNA配列をプローブとしたサザンハイブリダイゼーション解析あるいはターゲッティングベクター上のDNA配列とターゲッティングベクター作製に使用した本発明のDNA以外の近傍領域のDNA配列をプライマーとしたPCR法により解析し、本発明のノックアウトES細胞を選別することにより得ること

20

25

ができる。

また、相同組換え法等により本発明のDNAを不活化させる元のES細胞としては、例えば、前述のような既に樹立されたものを用いてもよく、また公知 Evansと Kaufmaの方法に準じて新しく樹立したものでもよい。例えば、マウスのES細胞の場合、現在、一般的には129系のES細胞が使用されているが、免疫学的背景がはっきりしていないので、これに代わる純系で免疫学的に遺伝的背景が明らかなES細胞を取得するなどの目的で例えば、C57BL/6マウスやC57BL/6の採卵数の少なさをDBA/2との交雑により改善したBDF₁マウス(C57BL/6とDBA/2とのF₁)を用いて樹立したものなども良好に用いる。BDF₁マウスは、採卵数が多く、かつ、卵が丈夫であるという利点に加えて、C57BL/6マウスを背景に持つので、これを用いて得られたES細胞は病態モデルマウスを作出したとき、C57BL/6マウスとバッククロスすることでその遺伝的背景をC57BL/6マウスに代えることが可能である点で有利に用い得る。

また、ES細胞を樹立する場合、一般には受精後3.5日目の胚盤胞を使用するが、これ以外に8細胞期胚を採卵し胚盤胞まで培養して用いることにより効率よく多数の初期胚を取得することができる。

また、雌雄いずれのES細胞を用いてもよいが、通常雄のES細胞の方が生殖系キメラを作出するのに都合が良い。また、煩雑な培養の手間を削減するためにもできるだけ早く雌雄の判別を行なうことが望ましい。

ES細胞の雌雄の判定方法としては、例えば、PCR法によりY染色体上の性決定領域の遺伝子を増幅、検出する方法が、その1例としてあげることができる。この方法を使用すれば、従来、核型分析をするのに約10⁶個の細胞数を要していたのに対して、1コロニー程度のES細胞数(約50個)で済むので、培養初期におけるES細胞の第一次セレクションを雌雄の判別で行なうことが可能であり、早期に雄細胞の選定を可能にしたことにより培養初期の手間は大幅に削減できる。

また、第二次セレクションとしては、例えば、G-バンディング法による染色体数の確認等により行うことができる。得られるES細胞の染色体数は正常数の100%が望ましいが、樹立の際の物理的操作等の関係上困難な場合は、ES細胞の遺伝子をノックアウトした後、正常細胞(例えば、マウスでは染色体数が2n=40

である細胞)に再びクローニングすることが望ましい。

このようにして得られた胚幹細胞株は、通常その増殖性は大変良いが、個体発生
できる能力を失いやすいので、注意深く継代培養することが必要である。例えば、
STO繊維芽細胞のような適当なフィーダー細胞上でLIF (1-10000 U/
5 ml) 存在下に炭酸ガス培養器内 (好ましくは、5%炭酸ガス、95%空気または
5%酸素、5%炭酸ガス、90%空気) で約37℃で培養するなどの方法で培養し、
継代時には、例えば、トリプシン/EDTA溶液 (通常0.001-0.5%トリプ
シン/0.1-5mM EDTA、好ましくは約0.1%トリプシン/1mM EDT
A) 処理により単細胞化し、新たに用意したフィーダー細胞上に播種する方法など
10 がとられる。このような継代は、通常1-3日毎に行なうが、この際に細胞の観察
を行い、形態的に異常な細胞が見受けられた場合はその培養細胞は放棄することが
望まれる。

ES細胞は、適当な条件により、高密度に至るまで単層培養するか、または細胞
集塊を形成するまで浮遊培養することにより、頭頂筋、内臓筋、心筋などの種々の
15 タイプの細胞に分化させることが可能であり [M. J. Evans及びM. H. Kaufman, ネ
イチャー (Nature) 第292巻、154頁、1981年; G. R. Martin プロシーディングス・
オブ・ナショナル・アカデミー・オブ・サイエンス・ユーエスエー (Proc. Natl.
Acad. Sci. U. S. A.) 第78巻、7634頁、1981年; T. C. Doetschman ら、ジャーナル・
オブ・エンブリオロジー・アンド・エクスペリメンタル・モルフォロジー、第87巻、
20 27頁、1985年]、本発明のES細胞を分化させて得られる本発明のDNA発現不全
細胞は、インビトロにおける本発明のペプチドの細胞生物学的検討において有用で
ある。

本発明のDNA発現不全非ヒト哺乳動物は、該動物のmRNA量を公知方法を用
いて測定して間接的にその発現量を比較することにより、正常動物と区別すること
25 が可能である。

該非ヒト哺乳動物としては、前記と同様のものが用いられる。

本発明のDNA発現不全非ヒト哺乳動物は、例えば、前述のようにして作製した
ターゲッティングベクターをマウス胚幹細胞またはマウス卵細胞に導入し、導入に
よりターゲッティングベクターの本発明のDNAが不活性化されたDNA配列が

遺伝子相同組換えにより、マウス胚幹細胞またはマウス卵細胞の染色体上の本発明のDNAと入れ換わる相同組換えをさせることにより、本発明のDNAをノックアウトさせることができる。

本発明のDNAがノックアウトされた細胞は、本発明のDNA上またはその近傍のDNA配列をプローブとしたサザンハイブリダイゼーション解析またはターゲッティングベクター上のDNA配列と、ターゲッティングベクターに使用したマウス由来の本発明のDNA以外の近傍領域のDNA配列とをプライマーとしたPCR法による解析で判定することができる。非ヒト哺乳動物胚幹細胞を用いた場合は、遺伝子相同組換えにより、本発明のDNAが不活性化された細胞株をクローニングし、その細胞を適当な時期、例えば、8細胞期の非ヒト哺乳動物胚または胚盤胞に注入し、作製したキメラ胚を偽妊娠させた該非ヒト哺乳動物の子宮に移植する。作出された動物は正常な本発明のDNA座をもつ細胞と人為的に変異した本発明のDNA座をもつ細胞との両者から構成されるキメラ動物である。

該キメラ動物の生殖細胞の一部が変異した本発明のDNA座をもつ場合、このようなキメラ個体と正常個体を交配することにより得られた個体群より、全ての組織が人為的に変異を加えた本発明のDNA座をもつ細胞で構成された個体を、例えば、コートカラーの判定等により選別することにより得られる。このようにして得られた個体は、通常、本発明のペプチドのヘテロ発現不全個体であり、本発明のペプチドのヘテロ発現不全個体同志を交配し、それらの産仔から本発明のペプチドのホモ発現不全個体を得ることができる。

卵細胞を使用する場合は、例えば、卵細胞核内にマイクロインジェクション法でDNA溶液を注入することによりターゲッティングベクターを染色体内に導入したトランスジェニック非ヒト哺乳動物を得ることができ、これらのトランスジェニック非ヒト哺乳動物に比べて、遺伝子相同組換えにより本発明のDNA座に変異のあるものを選択することにより得られる。

このようにして本発明のDNAがノックアウトされている個体は、交配により得られた動物個体も該DNAがノックアウトされていることを確認して通常の飼育環境で飼育継代を行なうことができる。

さらに、生殖系列の取得および保持についても常法に従えばよい。すなわち、該

不活化DNAの保有する雌雄の動物を交配することにより、該不活化DNAを相同染色体の両方に持つホモザイゴート動物を取得しうる。得られたホモザイゴート動物は、母親動物に対して、正常個体1，ホモザイゴート複数になるような状態で飼育することにより効率的に得ることができる。ヘテロザイゴート動物の雌雄を交配
5 することにより、該不活化DNAを有するホモザイゴートおよびヘテロザイゴート動物を繁殖継代する。

本発明のDNAが不活性化された非ヒト哺乳動物胚幹細胞は、本発明のDNA発現不全非ヒト哺乳動物を作出する上で、非常に有用である。

また、本発明のDNA発現不全非ヒト哺乳動物は、本発明のペプチドにより誘導
10 され得る種々の生物活性を欠失するため、本発明のペプチドの生物活性の不活性化を原因とする疾病のモデルとなり得るので、これらの疾病の原因究明及び治療法の検討に有用である。

(7 a) 本発明のDNAの欠損や損傷などに起因する疾病に対して治療・予防効果を有する化合物のスクリーニング方法

15 本発明のDNA発現不全非ヒト哺乳動物は、本発明のDNAの欠損や損傷などに起因する疾病に対して治療・予防効果を有する化合物のスクリーニングに用いることができる。

すなわち、本発明は、本発明のDNA発現不全非ヒト哺乳動物に試験化合物を投与し、該動物の変化を観察・測定することを特徴とする、本発明のDNAの欠損や
20 損傷などに起因する疾病に対して治療・予防効果を有する化合物またはその塩のスクリーニング方法を提供する。

該スクリーニング方法において用いられる本発明のDNA発現不全非ヒト哺乳動物としては、前記と同様のものがあげられる。

試験化合物としては、例えば、ペプチド、タンパク、非ペプチド性化合物、合成
25 化合物、発酵生産物、細胞抽出液、植物抽出液、動物組織抽出液、血漿などがあげられ、これら化合物は新規な化合物であってもよいし、公知の化合物であってもよい。

具体的には、本発明のDNA発現不全非ヒト哺乳動物を、試験化合物で処理し、無処理の対照動物と比較し、該動物の各器官、組織、疾病の症状などの変化を指標

として試験化合物の治療・予防効果を試験することができる。

試験動物を試験化合物で処理する方法としては、例えば、経口投与、静脈注射などが用いられ、試験動物の症状、試験化合物の性質などにあわせて適宜選択することができる。また、試験化合物の投与量は、投与方法、試験化合物の性質などにあ

5 わせて適宜選択することができる。

例えば、消化器疾患に対して予防・治療効果を有する化合物をスクリーニングする場合、本発明のDNA発現不全非ヒト哺乳動物に試験化合物を投与し、該動物の拘束ストレスに対する排便量変化を経時的に測定する。

10 該スクリーニング方法を用いて得られる化合物は、上記した試験化合物から選ばれた化合物であり、本発明のペプチドの欠損や損傷などによって引き起こされる疾患に対して予防・治療効果を有するので、該疾患に対する安全で低毒性な予防・治療剤などの医薬として使用することができる。さらに、上記スクリーニングで得られた化合物から誘導される化合物も同様に用いることができる。

15 該スクリーニング方法で得られた化合物は塩を形成していてもよく、該化合物の塩としては、生理学的に許容される酸（例、無機酸、有機酸など）や塩基（例、アルカリ金属など）などとの塩が用いられ、とりわけ生理学的に許容される酸付加塩が好ましい。この様な塩としては、例えば、無機酸（例えば、塩酸、リン酸、臭化水素酸、硫酸など）との塩、あるいは有機酸（例えば、酢酸、ギ酸、プロピオン酸、フマル酸、マレイン酸、コハク酸、酒石酸、クエン酸、リンゴ酸、蔞酸、安息香酸、
20 メタンスルホン酸、ベンゼンスルホン酸など）との塩などが用いられる。

該スクリーニング方法で得られた化合物またはその塩を含有する医薬は、前記した本発明のペプチドを含有する医薬と同様にして製造することができる。

このようにして得られる製剤は、安全で低毒性であるので、例えば、ヒトまたは哺乳動物（例えば、ラット、マウス、モルモット、ウサギ、ヒツジ、ブタ、ウシ、
25 ウマ、ネコ、イヌ、サルなど）に対して投与することができる。

該化合物またはその塩の投与量は、対象疾患、投与対象、投与ルートなどにより差異はあるが、例えば、該化合物を経口投与する場合、一般的に成人（体重60 kgとして）の消化器疾患の患者においては、一日につき該化合物を約0.1～100 mg、好ましくは約1.0～50 mg、より好ましくは約1.0～20 mg投与

する。非経口的に投与する場合は、該化合物の1回投与量は投与対象、対象疾患などによっても異なるが、例えば、該化合物を注射剤の形で通常成人（60kgとして）の消化器疾患の患者に投与する場合、一日につき該化合物を約0.01～30mg程度、好ましくは約0.1～20mg程度、より好ましくは約0.1～10mg程度を静脈注射により投与するのが好都合である。他の動物の場合も、60kg
5 当たりに換算した量を投与することができる。

（7b）本発明のDNAに対するプロモーターの活性を促進または阻害する化合物のスクリーニング方法

本発明は、本発明のDNA発現不全非ヒト哺乳動物に、試験化合物を投与し、レ
10 ポーター遺伝子の発現を検出することを特徴とする本発明のDNAに対するプロモーターの活性を促進または阻害する化合物またはその塩のスクリーニング方法を提供する。

上記スクリーニング方法において、本発明のDNA発現不全非ヒト哺乳動物としては、前記した本発明のDNA発現不全非ヒト哺乳動物の中でも、本発明のDNA
15 がレポーター遺伝子を導入することにより不活性化され、該レポーター遺伝子が本発明のDNAに対するプロモーターの制御下で発現しうるものが用いられる。

試験化合物としては、前記と同様のものがあげられる。

レポーター遺伝子としては、前記と同様のものが用いられ、β-ガラクトシダーゼ遺伝子（lacZ）、可溶性アルカリフォスファターゼ遺伝子またはルシフェラーゼ遺伝子などが好適である。
20

本発明のDNAをレポーター遺伝子で置換された本発明のDNA発現不全非ヒト哺乳動物では、レポーター遺伝子が本発明のDNAに対するプロモーターの支配下に存在するので、レポーター遺伝子がコードする物質の発現をトレースすることにより、プロモーターの活性を検出することができる。

25 例えば、本発明のペプチドをコードするDNA領域の一部を大腸菌由来のβ-ガラクトシダーゼ遺伝子（lacZ）で置換している場合、本来、本発明のペプチドの発現する組織で、本発明のペプチドの代わりにβ-ガラクトシダーゼが発現する。従って、例えば、5-プロモ-4-クロロ-3-インドリル-β-ガラクトピラノシド（X-gal）のようなβ-ガラクトシダーゼの基質となる試薬を用いて染色

することにより、簡便に本発明のペプチドの動物生体内における発現状態を観察することができる。具体的には、本発明のペプチド欠損マウスまたはその組織切片をグルタルアルデヒドなどで固定し、リン酸緩衝生理食塩液（PBS）で洗浄後、X-galを含む染色液で、室温または37℃付近で、約30分ないし1時間反応させた後、組織標本を1mM EDTA/PBS溶液で洗浄することによって、β-ガラクトシダーゼ反応を停止させ、呈色を観察すればよい。また、常法に従い、lacZをコードするmRNAを検出してもよい。

上記スクリーニング方法を用いて得られる化合物またはその塩は、上記した試験化合物から選ばれた化合物であり、本発明のDNAに対するプロモーター活性を促進または阻害する化合物である。

該スクリーニング方法で得られた化合物は塩を形成していてもよく、該化合物の塩としては、生理学的に許容される酸（例、無機酸など）や塩基（例、有機酸など）などとの塩が用いられ、とりわけ生理学的に許容される酸付加塩が好ましい。このような塩としては、例えば、無機酸（例えば、塩酸、リン酸、臭化水素酸、硫酸など）との塩、あるいは有機酸（例えば、酢酸、ギ酸、プロピオン酸、フマル酸、マレイン酸、コハク酸、酒石酸、クエン酸、リンゴ酸、蔞酸、安息香酸、メタンスルホン酸、ベンゼンスルホン酸など）との塩などが用いられる。

本発明のDNAに対するプロモーター活性を促進する化合物またはその塩は、本発明のペプチドの発現を促進し、該タンパク質の機能を促進することができるので、例えば、消化器疾患（例、腸炎、下痢、便秘、吸収不良性症候群など）などの予防・治療剤などの医薬として有用である。

また、本発明のDNAに対するプロモーター活性を阻害する化合物またはその塩は、本発明のペプチドの発現を阻害し、該タンパク質の機能を阻害することができるので、例えば消化器疾患（例、腸炎、下痢、便秘、吸収不良性症候群など）などの予防・治療剤などの医薬として有用である。

さらに、上記スクリーニングで得られた化合物から誘導される化合物も同様に用いることができる。

該スクリーニング方法で得られた化合物またはその塩を含有する医薬は、前記した本発明のペプチドを含有する医薬と同様にして製造することができる。

このようにして得られる製剤は、安全で低毒性であるので、例えば、ヒトまたは哺乳動物（例えば、ラット、マウス、モルモット、ウサギ、ヒツジ、ブタ、ウシ、ウマ、ネコ、イヌ、サルなど）に対して投与することができる。

該化合物またはその塩の投与量は、対象疾患、投与対象、投与ルートなどにより
5 差異はあるが、例えば、本発明のDNAに対するプロモーター活性を促進する化合物を経口投与する場合、一般的に成人（体重60kgとして）の消化器疾患患者においては、一日につき該化合物を約0.1～100mg、好ましくは約1.0～50mg、より好ましくは約1.0～20mg投与する。非経口的に投与する場合は、該化合物の1回投与量は投与対象、対象疾患などによっても異なるが、例えば、本
10 発明のDNAに対するプロモーター活性を促進する化合物を注射剤の形で通常成人（60kgとして）の消化器疾患の患者に投与する場合、一日につき該化合物を約0.01～30mg程度、好ましくは約0.1～20mg程度、より好ましくは約0.1～10mg程度を静脈注射により投与するのが好都合である。他の動物の場合も、60kgあたりに換算した量を投与することができる。

15 一方、例えば、本発明のDNAに対するプロモーター活性を阻害する化合物を経口投与する場合、一般的に成人（体重60kgとして）の消化器疾患の患者においては、一日につき該化合物を約0.1～100mg、好ましくは約1.0～50mg、より好ましくは約1.0～20mg投与する。非経口的に投与する場合は、該化合物の1回投与量は投与対象、対象疾患などによっても異なるが、例えば、本発
20 明のDNAに対するプロモーター活性を阻害する化合物を注射剤の形で通常成人（60kgとして）の消化器疾患の患者に投与する場合、一日につき該化合物を約0.01～30mg程度、好ましくは約0.1～20mg程度、より好ましくは約0.1～10mg程度を静脈注射により投与するのが好都合である。他の動物の場合も、60kgあたりに換算した量を投与することができる。

25 このように、本発明のDNA発現不全非ヒト哺乳動物は、本発明のDNAに対するプロモーターの活性を促進または阻害する化合物またはその塩をスクリーニングする上で極めて有用であり、本発明のDNA発現不全に起因する各種疾患の原因究明または予防・治療薬の開発に大きく貢献することができる。

また、本発明のDNAのプロモーター領域を含有するDNAを使って、その下流

- に種々のタンパクをコードする遺伝子を連結し、これを動物の卵細胞に注入していわゆるトランスジェニック動物（遺伝子移入動物）を作成すれば、特異的にそのポリペプチドを合成させ、その生体での作用を検討することも可能となる。さらに上記プロモーター部分に適当なレポーター遺伝子を結合させ、これが発現するような
- 5 細胞株を樹立すれば、本発明のペプチドそのものの体内での産生能力を特異的に促進もしくは抑制する作用を持つ低分子化合物の探索系として使用できる。

- 本明細書および図面において、塩基やアミノ酸などを略号で表示する場合、IUPAC-IUB Commission on Biochemical Nomenclature による略号あるいは当該分野における慣用略号に基づくものであり、その例を下記する。またアミノ酸
- 10 に関し光学異性体があり得る場合は、特に明示しなければL体を示すものとする。

	DNA	: デオキシリボ核酸
	cDNA	: 相補的デオキシリボ核酸
	A	: アデニン
	T	: チミン
15	G	: グアニン
	C	: シトシン
	Y	: チミンまたはシトシン
	N	: チミン、シトシン、アデニンまたはグアニン
	R	: アデニンまたはグアニン
20	M	: シトシンまたはアデニン
	W	: チミンまたはアデニン
	S	: シトシンまたはグアニン
	RNA	: リボ核酸
	mRNA	: メッセンジャーリボ核酸
25	dATP	: デオキシアデノシン三リン酸
	dTTP	: デオキシチミジン三リン酸
	dGTP	: デオキシグアノシン三リン酸
	dCTP	: デオキシシチジン三リン酸
	ATP	: アデノシン三リン酸

	G l yまたはG	: グリシン
	A l aまたはA	: アラニン
	V a lまたはV	: バリン
	L e uまたはL	: ロイシン
5	I l eまたはI	: イソロイシン
	S e rまたはS	: セリン
	T h rまたはT	: スレオニン
	C y sまたはC	: システイン
	M e tまたはM	: メチオニン
10	G l uまたはE	: グルタミン酸
	A s pまたはD	: アスパラギン酸
	L y sまたはK	: リジン
	A r gまたはR	: アルギニン
	H i sまたはH	: ヒスチジン
15	P h eまたはF	: フェニルアラニン
	T y rまたはY	: チロシン
	T r pまたはW	: トリプトファン
	P r oまたはP	: プロリン
	A s nまたはN	: アスパラギン
20	G l nまたはQ	: グルタミン
	p G l u	: ピログルタミン酸
	X a a	: 未同定アミノ酸残基

また、本明細書中で繁用される置換基、保護基および試薬等を下記の記号で表記する。

25	M e	: メチル基
	E t	: エチル基
	B u	: ブチル基
	P h	: フェニル基
	A c	: アセチル基

	TC	: チアゾリジン-4 (R) -カルボキサミド基
	Bom	: ベンジルオキシメチル
	Bzl	: ベンジル
	Z	: ベンジルオキシカルボニル
5	Br-Z	: 2-ブロモベンジルオキシカルボニル
	Cl-Z	: 2-クロロベンジルオキシカルボニル
	Cl ₂ Bzl	: 2, 6-ジクロロベンジル
	Boc	: t-ブチルオキシカルボニル
	HOBt	: 1-ヒドロキシベンズトリアゾール
10	HOObt	: 3, 4-ジヒドロ-3-ヒドロキシ-4-オキソ- 1, 2, 3-ベンゾトリアジン
	PAM	: フェニルアセトアミドメチル
	Tos	: p-トルエンスルフォニル
	Fmoc	: N-9-フルオレニルメトキシカルボニル
15	DNP	: ジニトロフェニル
	Bum	: ターシャリープトキシメチル
	Trt	: トリチル
	Bom	: ベンジルオキシメチル
	Z	: ベンジルオキシカルボニル
20	MeBzl	: 4-メチルベンジル
	DCC	: N, N'-ジシクロヘキシルカルボジイミド
	HONB	: 1-ヒドロキシ-5-ノルボルネン-2, 3-ジカルボキシイミド
	NMP	: N-メチルピロリドン
	HONB	: N-ヒドロキシ-5-ノルボルネン-2, 3-ジカルボ キシイミド
25	NMP	: N-メチルピロリドン
	TFA	: トリフルオロ酢酸
	CHAPS	: 3-[(3-コラミドプロピル) ジメチルアンモニオ]- 1-プロパンスルホナート

- PMSF : フェニルメチルスルホニルフルオリド
- GDP : グアノシン-5'-ニリン酸
- Fura-2AM : 1-[6-アミノ-2-(5-カルボキシ-2-オキサ
ゾリル)-5-ベンゾフラニロキシ]-2-(2-アミ
5 ノ-5メチルフェノキシ)-エタン-N, N, N', N'
-四酢酸ペンタアセトキシメチルエステル
- Fluo-3AM : 1-[2-アミノ-5-(2, 7-ジクロロ-6-ヒド
ロキシ-3-オキシ-9-キサントニル)フェノキシ]
-2-(2-アミノ-5-メチルフェノキシ)エタン-
10 N, N, N', N'-四酢酸ペンタアセトキシメチルエス
テル
- HEPES : 2-[4-(2-ヒドロキシエチル)-1-ピペラジニ
ル]エタンスルホン酸
- EDTA : エチレンジアミン四酢酸
- 15 SDS : ドデシル硫酸ナトリウム
- BSA : ウシ血清アルブミン
- HBSS : ハンクス平衡塩液
- EIA : エンザイムイムノアッセイ

本明細書の配列表の配列番号は、以下の配列を示す。

20 [配列番号：1]

後述の実施例1で用いられたプライマーの塩基配列を示す。

[配列番号：2]

後述の実施例1で用いられたプライマーの塩基配列を示す。

[配列番号：3]

25 後述の実施例1で用いられたプライマーの塩基配列を示す。

[配列番号：4]

後述の実施例1で用いられたプライマーの塩基配列を示す。

[配列番号：5]

後述の実施例1で得られたDNA断片の塩基配列を示す。

〔配列番号：6〕

マウス型Z A Qリガンド前駆体ペプチドのアミノ酸配列を示す。

〔配列番号：7〕

マウス型Z A Qリガンド前駆体ペプチドをコードするDNAの塩基配列を示す。

5 〔配列番号：8〕

マウス型Z A Qリガンド成熟体ペプチドのアミノ酸配列を示す。

〔配列番号：9〕

マウス型Z A Qリガンド成熟体ペプチドをコードするDNAの塩基配列を示す。

〔配列番号：10〕

10 マウス型Z A Qリガンド前駆体ペプチドをコードするDNAを含有するDNA
の塩基配列を示す。

〔配列番号：11〕

後述の実施例2で用いられたプライマーの塩基配列を示す。

〔配列番号：12〕

15 後述の実施例2で用いられたプライマーの塩基配列を示す。

〔配列番号：13〕

後述の実施例2で用いられたプライマーの塩基配列を示す。

〔配列番号：14〕

後述の実施例2で用いられたプライマーの塩基配列を示す。

20 〔配列番号：15〕

後述の実施例2で得られたDNA断片の塩基配列を示す。

〔配列番号：16〕

後述の実施例2で得られたDNA断片の塩基配列を示す。

〔配列番号：17〕

25 後述の実施例2で用いられたプライマーの塩基配列を示す。

〔配列番号：18〕

後述の実施例2で用いられたプライマーの塩基配列を示す。

〔配列番号：19〕

後述の実施例2で用いられたプライマーの塩基配列を示す。

〔配列番号：20〕

後述の実施例2で得られたラット型Z A QリガンドペプチドをコードするDNAの5' 端塩基配列を示す。

〔配列番号：21〕

- 5 後述の実施例2で用いられたプライマーの塩基配列を示す。

〔配列番号：22〕

後述の実施例2で用いられたプライマーの塩基配列を示す。

〔配列番号：23〕

- 10 後述の実施例2で得られたラット型Z A QリガンドペプチドをコードするDNAの5' 端塩基配列を示す。

〔配列番号：24〕

後述の実施例2で用いられたプライマーの塩基配列を示す。

〔配列番号：25〕

後述の実施例2で用いられたプライマーの塩基配列を示す。

- 15 〔配列番号：26〕

後述の実施例2で用いられたプライマーの塩基配列を示す。

〔配列番号：27〕

後述の実施例2で用いられたプライマーの塩基配列を示す。

〔配列番号：28〕

- 20 後述の実施例2で得られたDNA断片の塩基配列を示す（ノーマルタイプ）。

〔配列番号：29〕

後述の実施例2で得られたDNA断片の塩基配列を示す（Yタイプ）。

〔配列番号：30〕

後述の実施例2で得られたDNA断片の塩基配列を示す（Qタイプ）。

- 25 〔配列番号：31〕

ラット型Z A Qリガンド前駆体ペプチド（ノーマルタイプ）のアミノ酸配列を示す。

〔配列番号：32〕

ラット型Z A Qリガンド前駆体ペプチド（ノーマルタイプ）をコードするDNA

の塩基配列を示す。

〔配列番号：33〕

ラット型Z A Qリガンド前駆体ペプチド（Yタイプ）のアミノ酸配列を示す。

〔配列番号：34〕

- 5 ラット型Z A Qリガンド前駆体ペプチド（Yタイプ）をコードするDNAの塩基配列を示す。

〔配列番号：35〕

ラット型Z A Qリガンド前駆体ペプチド（Qタイプ）のアミノ酸配列を示す。

〔配列番号：36〕

- 10 ラット型Z A Qリガンド前駆体ペプチド（Qタイプ）をコードするDNAの塩基配列を示す。

〔配列番号：37〕

ラット型Z A Qリガンド成熟体ペプチド（ノーマルタイプ）のアミノ酸配列を示す。

- 15 〔配列番号：38〕

ラット型Z A Qリガンド成熟体ペプチド（ノーマルタイプ）をコードするDNAの塩基配列を示す。

〔配列番号：39〕

ラット型Z A Qリガンド成熟体ペプチド（Yタイプ）のアミノ酸配列を示す。

- 20 〔配列番号：40〕

ラット型Z A Qリガンド成熟体ペプチド（Yタイプ）をコードするDNAの塩基配列を示す。

〔配列番号：41〕

ラット型Z A Qリガンド成熟体ペプチド（Qタイプ）のアミノ酸配列を示す。

- 25 〔配列番号：42〕

ラット型Z A Qリガンド成熟体ペプチド（Qタイプ）をコードするDNAの塩基配列を示す。

〔配列番号：43〕

後述の実施例3で用いられたプライマー1の塩基配列を示す。

[配列番号：44]

後述の実施例3で用いられたプライマー2の塩基配列を示す。

[配列番号：45]

ヒト脳由来タンパク質Z A QをコードするDNAの塩基配列を示す(Z A Q C)。

5 [配列番号：46]

ヒト脳由来タンパク質Z A QをコードするDNAの塩基配列を示す(Z A Q T)。

[配列番号：47]

ヒト脳由来タンパク質Z A Qのアミノ酸配列を示す。

[配列番号：48]

10 後述の実施例4で用いられたプライマー3の塩基配列を示す。

[配列番号：49]

後述の実施例4で用いられたプライマー4の塩基配列を示す。

[配列番号：50]

後述の実施例4で用いられた Z A Q p r o b e の塩基配列を示す。

15 [配列番号：51]

後述の実施例4で用いられたプライマーZ A Q C S a l の塩基配列を示す。

[配列番号：52]

後述の実施例4で用いられたプライマーZ A Q C S p e の塩基配列を示す。

[配列番号：53]

20 後述の実施例5で用いられたプライマーの塩基配列を示す。

[配列番号：54]

後述の実施例5で用いられたプライマーの塩基配列を示す。

[配列番号：55]

新規Gタンパク質共役型レセプタータンパク質(r Z A Q 1)をコードするc D

25 NAの塩基配列を示す。

[配列番号：56]

新規Gタンパク質共役型レセプタータンパク質(r Z A Q 1)のアミノ酸配列を示す。

[配列番号：57]

後述の実施例6で用いられたプローブの塩基配列を示す。

〔配列番号：58〕

後述の実施例6で用いられたプローブの塩基配列を示す。

〔配列番号：59〕

- 5 後述の実施例6で用いられたプライマーの塩基配列を示す。

〔配列番号：60〕

後述の実施例6で用いられたプライマーの塩基配列を示す。

〔配列番号：61〕

後述の実施例6で用いられたプライマーの塩基配列を示す。

- 10 〔配列番号：62〕

新規Gタンパク質共役型レセプタータンパク質（rZAQ2）をコードするcDNAの塩基配列を示す。

〔配列番号：63〕

- 15 新規Gタンパク質共役型レセプタータンパク質（rZAQ2）のアミノ酸配列を示す。

〔配列番号：64〕

ヘビ毒MIT1のアミノ酸配列を示す。

〔配列番号：65〕

ヒト型I5Eレセプタータンパク質のアミノ酸配列を示す。

- 20 〔配列番号：66〕

マウス由来Gタンパク質共役型レセプタータンパク質（GPR73）のアミノ酸配列を示す。

〔配列番号：67〕

- 25 マウス由来Gタンパク質共役型レセプタータンパク質（mI5E）のアミノ酸配列を示す。

〔配列番号：68〕

ヒト型I5Eレセプタータンパク質をコードするDNAの塩基配列を示す。

〔配列番号：69〕

マウス由来Gタンパク質共役型レセプタータンパク質（GPR73）をコードす

るDNAの塩基配列を示す。

〔配列番号：70〕

マウス由来Gタンパク質共役型レセプタータンパク質 (m I 5 E) をコードするDNAの塩基配列を示す。

- 5 後述の実施例1で得られた形質転換体エシェリヒア コリ (Escherichia coli) TOP10/pMMITは、平成13(2001)年1月11日から、日本国茨城県つくば市東1丁目1番地1 中央第6(郵便番号305-8566)の独立行政法人産業技術総合研究所 特許生物寄託センター(旧NIBH)に受託番号FERM BP-7425として、2000年12月22日から、日本国大阪府大阪市淀川
10 川区十三本町2丁目17番85号(郵便番号532-8686)の財団法人・発酵研究所(IFO)に受託番号IFO 16520として寄託されている。

- 後述の実施例2で得られた形質転換体エシェリヒア コリ (Escherichia coli) TOP10/pRMITは、平成13(2001)年1月11日から、日本国茨城県つくば市東1丁目1番地1 中央第6(郵便番号305-8566)の独立行政
15 法人産業技術総合研究所 特許生物寄託センター(旧NIBH)に受託番号FERM BP-7426として、2000年12月22日から、財団法人・発酵研究所(IFO)に受託番号IFO 16521として寄託されている。

- 後述の実施例3で得られた形質転換体エシェリヒア コリ (Escherichia coli) DH5 α /pCR2.1-ZAQCは、平成11(1999)年8月23日から、
20 日本国茨城県つくば市東1丁目1番地1 中央第6(郵便番号305-8566)の独立行政法人産業技術総合研究所 特許生物寄託センター(旧NIBH)に受託番号FERM BP-6855として、平成11(1999)年8月4日から、財団法人・発酵研究所(IFO)に受託番号IFO 16301として寄託されている。

- 25 後述の実施例3で得られた形質転換体エシェリヒア コリ (Escherichia coli) DH5 α /pCR2.1-ZAQTは、平成11(1999)年8月23日から、日本国茨城県つくば市東1丁目1番地1 中央第6(郵便番号305-8566)の独立行政法人産業技術総合研究所 特許生物寄託センター(旧NIBH)に受託番号FERM BP-6856として、平成11(1999)年8月4日から、財

団法人・発酵研究所（IFO）に受託番号 IFO 16302 として寄託されている。

後述の実施例 5 で得られた形質転換体エシェリヒア コリ (*Escherichia coli*) DH5 α / pCR2.1-rZAQ1 は、平成 12 (2000) 年 8 月 21 日から、
5 日本国茨城県つくば市東 1 丁目 1 番地 1 中央第 6 (郵便番号 305-8566) の独立行政法人産業技術総合研究所 特許生物寄託センター (旧 NIBH) に受託
番

号FERM BP-7275として、平成12(2000)年8月1日から、財団法人・発酵研究所(IFO)に受託番号IFO 16459として寄託されている。

後述の実施例6で得られた形質転換体エシェリヒア コリ (*Escherichia coli*) DH10B/pCMV-rZAQ2は、平成12(2000)年8月21日から、
5 日本国茨城県つくば市東1丁目1番地1 中央第6(郵便番号305-8566)の独立行政法人産業技術総合研究所 特許生物寄託センター(旧NIBH)に受託番号FERM BP-7276として、平成12(2000)年8月1日から、財団法人・発酵研究所(IFO)に受託番号IFO 16460として寄託されている。

- 10 以下に実施例を示して、本発明をより詳細に説明するが、これらは本発明の範囲を限定するものではない。なお、大腸菌を用いての遺伝子操作法は、モレキュラー・クローニング(Molecular cloning)に記載されている方法に従った。

実施例1 マウス型ZAQリガンドペプチドcDNAのクローニング

- 15 マウスMultiple Tissue cDNA Panel (CLONTECH社)のbrainを鋳型としてプライマーmMIT1-F3(配列番号:1)、mMIT1-R3(配列番号:2)、mMIT1-F4(配列番号:3)およびmMIT1-R4(配列番号:4)を作成し、以下に記したPCR反応を実施した。

- mMIT1-F3: 5'-CTTGGCCTTCTCGGCTTGTCTAG-3' (配列番号:1)
20 mMIT1-R3: 5'-GGTGTAAGCAAGAGGTCACCCAGT-3' (配列番号:2)
mMIT1-F4: 5'-ACAAGGCAGCGCAGAAGGAAGT-3' (配列番号:3)
mMIT1-R4: 5'-GGCTCCAGTACAGAGTCCAGACAA-3' (配列番号:4)

- PCR反応液は、50X Advantage-GC 2 Polymerase Mix (CLONTECH社)を0.6 μ l、添付の5x Advantage-GC 2 PCR buffer (200 mM Tricine-KOH, 75 mM KOAc, 17.5 mM
25 Mg(OAc)₂, 25% Dimethyl Sulfoxide, 18.75 μ g/ml BSA, 0.025% Tween-20, 0.025% Nonidet-P40)を6 μ l、2.5 mM dNTP mixtureを2.4 μ l、10 μ MプライマーmMIT1-F3およびmMIT1-R3を各0.6 μ l、鋳型DNAを3 μ l、および蒸留水を16.8 μ lを混合して作製した。反応条件は94℃・3分の初期変性後、94℃・30秒-68℃・3分のサイクル反応を35回、および68℃・3分の最終伸長反応とした。

109/1

続いて、該PCR反応の反応液を蒸留水で50倍に希釈したものをを鋳型として
nested PCRを行った。50X Advantage-GC 2 Polymerase Mix (CLONTECH社)を0.6 μ

- 1、添付の5x Advantage-GC 2 PCR buffer (200 mM Tricine-KOH, 75 mM KOAc, 17.5 mM Mg (OAc)₂, 25% Dimethyl Sulfoxide, 18.75 μg/ml BSA, 0.025% Tween-20, 0.025% Nonidet-P40) を6 μl、2.5 mM dNTP mixtureを2.4 μl、10 μMプライマーmMIT1-F4 およびmMIT1-R4を各0.6 μl、鋳型DNAを3 μl、および蒸留水を16.8 μlを混合して作製した。反応条件は94℃・3分の初期変性後、94℃・30秒-68℃・3分のサイクル反応を35回、および68℃・3分の最終伸長反応とした。

- 得られたDNA断片をTOPO TA Cloning Kit (Invitrogen社)を用いて添付のマニュアルに記載された方法に従ってクローニングした。クローニングされたDNA配列をABI377DNA sequencerを用いて解読し、マウスZAQリガンド全長ペプチドをコードする410 bpのDNA断片(配列番号: 5)を有するプラスミドを取得し、これをpMMITと命名した。また、該塩基配列からプライマーにより規定される部分の配列を差し引いた配列をcDNA塩基配列として確定した(配列番号: 10)。該プラスミドにより大腸菌(Escherichia coli) TOP10をトランスフォームさせ、大腸菌TOP10/pMMITと命名した。

- このDNA断片の塩基配列を解析した結果、配列番号: 5で表わされるDNA断片は、配列番号: 6で表わされるマウス型ZAQリガンド前駆体ペプチド(105アミノ酸残基)をコードするDNA(配列番号: 7)を含んでいることが明らかとなった。

- また、配列番号: 7で表わされる塩基配列は典型的なシグナル配列を有しており、配列番号: 7で表わされる塩基配列を有するDNAは、配列番号: 8で表わされるマウス型ZAQリガンド成熟体ペプチド(86アミノ酸残基)をコードする258塩基対からなるDNA(配列番号: 9)を含んでいることが明らかとなった。

実施例2 ラット型ZAQリガンドペプチドcDNAのクローニング

- ラット脳QUICK-clone cDNA (CLONTECH社)を鋳型として、degenerateプライマーMF1(配列番号: 11)、MR1(配列番号: 12)、MF2(配列番号: 13)およびMR2(配列番号: 14)を作成し、以下に記したPCR反応を実施した。

MF1: 5'-TCACCYCAAGTGAYCATGAGAGG-3' (配列番号: 11)

MR1: 5'-CTAAAARTTGRYRTCTTCAAGTCC-3' (配列番号: 12)

MF2: 5'-ATCACAGGGGCCTGTGARCG-3' (配列番号: 13)

MR2: 5'-AGCAGCGGTACCTGCCGTCC-3' (配列番号: 14)

PCR反応液は50X Advantage 2 Polymerase Mix (CLONTECH社)を0.6 μ l、添付の10x Advantage 2 PCR buffer (400 mM Tricine-KOH, 150 mM KOAc, 35 mM Mg (OAc)₂, 37.5 μ g/ml BSA, 0.05%Tween-20, 0.05% Nonidet-P40)を3 μ l、dNTP mixture (2.5 mM each, 宝酒造)を2.4 μ l、10 μ MプライマーMF1およびMR1を0.6 μ l、鋳型cDNAを1 μ l、および蒸留水を20.6 μ lを混合して作製した。反応条件は95℃・1分の初期変性後、95℃・30秒-55℃・1分-68℃・1分のサイクル反応を35回、および68℃・5分の最終伸長反応とした。

続いて、該PCR反応の反応液を蒸留水で15倍希釈したものを鋳型としてnested PCRを実施した。反応液は50X Advantage 2 Polymerase Mix (CLONTECH社)を0.6 μ l、添付の10x Advantage 2 PCR buffer (400 mM Tricine-KOH, 150 mM KOAc, 35 mM Mg (OAc)₂, 37.5 μ g/ml BSA, 0.05%Tween-20, 0.05% Nonidet-P40)を3 μ l、dNTP mixture (2.5 mM each, 宝酒造)を2.4 μ l、10 μ MプライマーMF1およびMR1を0.6 μ l、鋳型cDNAを1 μ l、および蒸留水を20.6 μ lを混合して作製した。反応条件は95℃・1分の初期変性後、95℃・30秒-55℃・1分-68℃・1分のサイクル反応を35回、および68℃・5分の最終伸長反応とした。

得られたDNA断片をZaro Blunt TOPO PCR Cloning Kit (Invitrogen社)を用いて添付のマニュアルに記載された方法に従ってクローニングした。クローニングされたDNA配列をABI377DNA sequencerを用いて解読し、配列番号: 15 (Tタイプ) および配列番号: 16 (Cタイプ) で表される部分配列を得た。

上記配列の情報よりプライマー RM3-1 (配列番号: 17)、RM3-2 (配列番号: 18) およびRM3-3 (配列番号: 19) を作成し、以下に記した5' RACE実験を実施した。

RM3-1: 5'-GTGGCACTCCTCTCCTTCCCGCCCCAGA-3' (配列番号: 17)

25 RM3-2: 5'-CAGGCCCCGCAGCCACAGGCTGATAGCA-3' (配列番号: 18)

RM3-3: 5'-AGCAGGTGCCAGCCCCACACTGGACATC-3' (配列番号: 19)

5' RACEのPCR反応液は50X Advantage-GC 2 Polymerase Mix (CLONTECH社)を0.6 μ l、添付の5x Advantage-GC 2 PCR buffer (200 mM Tricine-KOH, 75 mM KOAc, 17.5 mM Mg (OAc)₂, 25% Dimethyl Sulfoxide, 18.75 μ g/ml BSA, 0.025%Tween-20, 0.025%

Nonidet-P40)を6 μ l、dNTP mixture (2.5 mM each, 宝酒造)を2.4 μ l、10 μ Mプライマー-RM3-1を0.6 μ l、10 μ Mプライマー-AP1 (プライマー-AP1はCLONTECH社のMarathon-Ready cDNA Kitに添付のもの)を0.6 μ l、鋳型cDNA (CLONTECH社、ラット脳Marathon-Ready cDNA)を3 μ l、および蒸留水を16.8 μ lを混合して作製した。

- 5 反応条件は94 $^{\circ}$ C・30秒の初期変性後、94 $^{\circ}$ C・5秒-72 $^{\circ}$ C・3分のサイクル反応を5回、94 $^{\circ}$ C・5秒-70 $^{\circ}$ C・3分のサイクル反応を5回、94 $^{\circ}$ C・5秒-68 $^{\circ}$ C・3分のサイクル反応を25回行った。

- 続いて、該PCR反応の反応液を鋳型としてnested PCRを実施した。反応液は50X Advantage-GC 2 Polymerase Mix (CLONTECH社)を0.6 μ l、添付の5x Advantage-GC
10 2 PCR buffer (200 mM Tricine-KOH, 75 mM KOAc, 17.5 mM Mg (OAc)₂, 25% Dimethyl Sulfoxide, 18.75 μ g/ml BSA, 0.025% Tween-20, 0.025% Nonidet-P40)を6 μ l、dNTP mixture (2.5 mM each, 宝酒造)を2.4 μ l、10 μ Mプライマー-RM3-2またはRM3-3を0.6 μ l、10 μ Mプライマー-AP2 (プライマー-AP2はCLONTECH社のMarathon-Ready cDNA Kitに添付のもの)を0.6 μ l、鋳型DNA (該PCR反応液50倍希釈液)を3 μ l、およ
15 び蒸留水を16.8 μ lを混合して作製した。反応条件は94 $^{\circ}$ C・30秒の初期変性後、94 $^{\circ}$ C・5秒-68 $^{\circ}$ C・3分のサイクル反応を30回行った。

得られたDNA断片をTOPO TA Cloning Kit (Invitrogen社)を用いて添付のマニュアルに記載された方法に従ってクローニングした。クローニングされたDNA配列をABI377DNA sequencerを用いて解読し、5'端の配列 (配列番号: 20) を得た。

- 20 配列番号: 15 および配列番号: 16 の情報よりプライマー RM5-1 (配列番号: 21) とRM5-4 (配列番号: 22) を作成し、以下に記した3' RACE実験を実施した。

RM5-1: 5'-GGAAGGAGAGGAGTGCCACCCTGGAAG-3' (配列番号: 21)

RM5-4: 5'-ACCATACCTGTCCCTGTTCACCCAGCCT-3' (配列番号: 22)

- 3' RACEのPCR反応液は50X Advantage-GC 2 Polymerase Mix (CLONTECH社)を0.6
25 μ l、添付の5x Advantage-GC 2 PCR buffer (200 mM Tricine-KOH, 75 mM KOAc, 17.5 mM Mg (OAc)₂, 25% Dimethyl Sulfoxide, 18.75 μ g/ml BSA, 0.025% Tween-20, 0.025% Nonidet-P40)を6 μ l、dNTP mixture (2.5 mM each, 宝酒造)を2.4 μ l、10 μ Mプライマー-RM5-1を0.6 μ l、10 μ Mプライマー-AP1 (プライマー-AP1はCLONTECH社のMarathon-Ready cDNA Kitに添付のもの)を0.6 μ l、鋳型cDNA (CLONTECH社、ラッ

ト脳Marathon-Ready cDNA) を3 μ l、および蒸留水を16.8 μ lを混合して作製した。反応条件は94 $^{\circ}$ C・1分の初期変性後、94 $^{\circ}$ C・30秒-72 $^{\circ}$ C・3分のサイクル反応を5回、94 $^{\circ}$ C・30秒-70 $^{\circ}$ C・3分のサイクル反応を5回、94 $^{\circ}$ C・30秒-68 $^{\circ}$ C・3分のサイクル反応を25回、および68 $^{\circ}$ C・3分の最終伸長反応とした。

- 5 続いて、該PCR反応の反応液を鋳型としてnested PCRを実施した。反応液は50X Advantage-GC 2 Polymerase Mix (CLONTECH社)を0.6 μ l、添付の5x Advantage-GC 2 PCR buffer (200 mM Tricine-KOH, 75 mM KOAc, 17.5 mM Mg(OAc)₂, 25% Dimethyl Sulfoxide, 18.75 μ g/ml BSA, 0.025% Tween-20, 0.025% Nonidet-P40)を6 μ l、dNTP mixture (2.5 mM each, 宝酒造)を2.4 μ l、10 μ MプライマーRM5-4またはRM3-3を
10 0.6 μ l、10 μ MプライマーAP2 (プライマーAP2はCLONTECH社のMarathon-Ready cDNA Kitに添付のもの)を0.6 μ l、鋳型DNA (該PCR反応液50倍希釈液)を3 μ l、および蒸留水を16.8 μ lを混合して作製した。反応条件は94 $^{\circ}$ C・1分の初期変性後、94 $^{\circ}$ C・30秒-68 $^{\circ}$ C・3分のサイクル反応を35回、および68 $^{\circ}$ C・3分の最終伸長反応とした。

- 得られたDNA断片をTOPO TA Cloning Kit (Invitrogen社)を用いて添付のマニュアルに記載された方法に従ってクローニングした。クローニングされたDNA配列を
15 ABI377DNA sequencerを用いて解読し、3' 端の配列 (配列番号: 23) を得た。

- ラット脳QUICK-clone cDNA (CLONTECH社) またはラット脳cDNA (Wistar rat) を鋳型として5' RACEおよび3' RACEの情報よりプライマーRBv8-WF1 (配列番号: 24)、RBv8-WF2 (配列番号: 25)、RBv8-WR1 (配列番号: 26) およびRBv8-WR2 (配
20 列番号: 27) を作成し、以下に記したPCR反応を実施した。

RMIT-WF1: 5'-ATTCCAGAGTGGACAGTGTTCCTTCACC-3' (配列番号: 24)

RMIT-WF2: 5'-GATCATGAGAGGTGCTGTGCAAGTCTTC-3' (配列番号: 25)

RMIT-WR1: 5'-CTCTCTGCACGCTGCTGGACTGTTCC-3' (配列番号: 26)

RMIT-WR2: 5'-CAGATGTAACACAAGAGGTCACCCAGTAGG-3' (配列番号: 27)

- 25 PCR反応液はPfuTurbo DNA polymerase (Stratagene社)を0.6 μ l、添付の10x PCR bufferを3 μ l、2.5 mM dNTP mixtureを2.4 μ l、10 μ MプライマーRMIT-WF1およびRMIT-WR1を各1.5 μ l、鋳型DNAを1 μ l、および蒸留水を20 μ lを混合して作製した。反応条件は95 $^{\circ}$ C・1分の初期変性後、95 $^{\circ}$ C・30秒-55 $^{\circ}$ C・30秒-72 $^{\circ}$ C・1分のサイクル反応を35回、および72 $^{\circ}$ C・5分の最終伸長反応とした。

続いて、該PCR反応の反応液を蒸留水で50倍に希釈したものを鋳型として nested PCRを行った。PCR反応液はPfuTurbo DNA polymerase (Stratagene社)を0.6 μ l、添付の10x PCR bufferを3 μ l、2.5 mM dNTP mixtureを2.4 μ l、10 μ MプライマーRMIT-WF2およびRMIT-WR2を各1.5 μ l、鋳型DNAを3 μ l、および蒸留水を18 μ lを混合して作製した。反応条件は95℃・1分の初期変性後、95℃・30秒-55℃・30秒-72℃・1分のサイクル反応を35回、および72℃・5分の最終伸長反応とした。

得られたDNA断片をZero Blunt TOPO PCR Cloning Kit (Invitrogen社)を用いて添付のマニュアルに記載された方法に従ってクローニングした。クローニングされたDNA配列をABI377DNA sequencerを用いて解読し、ラットZAQリガンド全長ペプチドをコードする3種の375bpのDNA断片(配列番号: 28、配列番号: 29および配列番号: 30; 塩基置換が起こっているそれぞれをノーマルタイプ、Yタイプ、Qタイプとする)を有するプラスミドを、pRMIT、pRMITYおよびpHMITQとそれぞれ命名した。該プラスミドにより大腸菌(*Escherichia coli*) TOP10をトランスフォームさせ、大腸菌TOP10/pRMIT、大腸菌TOP10/pRMITYおよび大腸菌TOP10/pRMITQとそれぞれ命名した。

これらのDNA断片の塩基配列を解析した結果、配列番号: 28で表わされるDNA断片は、配列番号: 31で表わされるラット型ZAQリガンド前駆体ペプチド(105アミノ酸残基)をコードするDNA(配列番号: 32)を含んでいることが、配列番号: 29で表わされるDNA断片は、配列番号: 33で表わされるラット型ZAQリガンド前駆体ペプチド(105アミノ酸残基)をコードするDNA(配列番号: 34)を含んでいることが、配列番号: 30で表わされるDNA断片は、配列番号: 35で表わされるラット型ZAQリガンド前駆体ペプチド(105アミノ酸残基)をコードするDNA(配列番号: 36)を含んでいることが明らかとなった。

また、配列番号: 31、配列番号: 33または配列番号: 35で表わされる塩基配列は典型的なシグナル配列を有しており、配列番号: 31で表わされる塩基配列を有するDNAは、配列番号: 37で表わされるラット型ZAQリガンド成熟体ペプチド(86アミノ酸残基)をコードする258塩基対からなるDNA(配列番号: 38)を含んでいることが、配列番号: 33で表わされる塩基配列を有するDNAは、配列番号: 39で表わされるラット型ZAQリガンド成熟体ペプチド(86アミノ酸残基)

をコードする258塩基対からなるDNA（配列番号：40）を含んでいることが、配列番号：35で表わされる塩基配列を有するDNAは、配列番号：41で表わされるラット型Z A Qリガンド成熟体ペプチド（86アミノ酸残基）をコードする258塩基対からなるDNA（配列番号：42）を含んでいることが明らかとなった。

- 5 配列番号：37のアミノ酸配列において、配列番号：39では46番目のH i s がT y r に、配列番号：41では36番目のA r g がG l n にそれぞれ置換されている。

実施例3 Gタンパク質共役型レセプタータンパク質Z A Qをコードするc D N

10 Aのクローニングと塩基配列の決定

- ヒト脳下垂体c D N A（CLONTECH社）を鋳型とし、2個のプライマー、プライマー1（5'- GTC GAC ATG GAG ACC ACC ATG GGG TTC ATG G -3'；配列番号：43）およびプライマー2（5'- ACT AGT TTA TTT TAG TCT GAT GCA GTC CAC CTC TTC -3'；配列番号：44）を用いてP C R反応を行った。該反
- 15 応における反応液の組成は上記c D N Aの10分の1量を鋳型として使用し、Advantage2 Polymerase Mix（CLONTECH社）1／50量、プライマー1およびプライマー2を各0.2μM、dNTPs 200μM、および酵素に添付のバッファーを加え、25μlの液量とした。P C R反応は、94℃・2分の後、94℃・20秒、72℃・100秒のサイクルを3回、94℃・20秒、68℃・100秒のサイクルを3回、
- 20 94℃・20秒、64℃・20秒、68℃・100秒のサイクルを38回繰り返し、最後に68℃・7分の伸長反応を行った。該P C R反応後の反応産物をT A クローニングキット（Invitrogen社）の処方に従いプラスミドベクターpCR2.1（Invitrogen社）へサブクローニングした。これを大腸菌DH5αに導入し、c D N Aをもつクローンをアンピシリンを含むL B 寒天培地中で選択した後、個々のクローンの配列
- 25 を解析した結果、新規Gタンパク質共役型レセプタータンパク質をコードする2種類のc D N A配列Z A Q C（配列番号：45）およびZ A Q T（配列番号：46）を得た。このc D N Aより導き出されるアミノ酸配列を有するタンパク質はいずれも同一配列（配列番号：47）を有したためZ A Qと命名し、配列番号：45で表されるDNAを含有する形質転換体が大腸菌（*Escherichia coli*）DH5α

/pCR2.1-ZAQCならびに配列番号：46で表されるDNAを含有する形質転換体を大腸菌DH5 α /pCR2.1-ZAQTと命名した。

実施例4 Taqman PCRによるZAQの発現分布の解析

- 5 Taqman PCRに用いるプライマーおよびプローブは、Primer Express ver. 1.0 (PE バイオシステムスジャパン)を用いて検索し、プライマー3 (5'-TCATGTTGCTCCACTGGAAGG-3' (配列番号：48)), プライマー4 (5'-CCAATTGCTTGAGGTCCAGG-3' (配列番号：49)), ZAQprobe (5'-TTCTTACAATGGCGGTAAGTCCAGTGCAG-3' (配列番号：50))を選択した。プローブ
- 10 のリポーター色素として、FAM (6-carboxyfluorescein) を付加した。
- スタンダードDNAとして、pAK-ZAQCを鋳型に、プライマーZAQC Sal (5'-GTCGACATGGAGACCACCATGGGGTTCATGG-3' (配列番号：51)) およびZAQC Spe (5'-ACTAGTTTATTTTAGTCTGATGCAGTCCACCTCTTC-3' (配列番号：52))を用いて増幅したPCR断片を、CHROMA SPIN200 (CLONTECH Laboratories, Inc. (CA, USA))
- 15 を用いて精製し、 10^0 - 10^6 コピー/ μ lに調整して使用した。各組織のcDNAソースとして、Human Multiple Tissue cDNA Panel IおよびPanel II (CLONTECH Laboratories, Inc.) を使用した。プライマー、プローブ、鋳型に、Taqman Universal PCR Master Mix (PEバイオシステムスジャパン) を添付書類記載の規定量加え、ABI PRISM 7700 Sequence Detection System (PEバイオシステムスジャパン) でPCR反応および解析
- 20 をおこなった。

結果を図8および表1に示した。主に精巣、ついで肺、脳等の部位でZAQの発現がみられた。

表1

	組 織	ZAQ (コピー数/ μ l)
25	脳 (Brain)	6. 1
	心臓 (Heart)	2. 9
	腎臓 (Kidney)	2. 8
	肝臓 (Liver)	2. 6
	肺 (Lung)	7. 0

		117
	膵臓 (Pancreas)	2. 1
	胎盤 (Placenta)	3. 2
	骨格筋 (Skeletal Muscle)	2. 6
	大腸 (Colon)	1. 8
5	卵巣 (Ovary)	3. 4
	白血球 (Leukocyte)	0. 0
	前立腺 (Prostate)	0. 7
	小腸 (Small Intestine)	2. 2
	脾臓 (Spleen)	2. 1
10	精巣 (Testis)	28. 0
	胸腺 (Thymus)	1. 1

実施例 5 ラット脳 cDNA 由来新規 G タンパク質共役型 レセプター タンパク質 (rZAQ1) をコードする cDNA のクローニングと塩基配列の決定

- 15 ラット全脳 cDNA ライブラリー (CLONTECH 社) を鋳型とし、2 種類のプライマー (配列番号: 53 および配列番号: 54) を用いて PCR 反応を行った。該反応における反応液の組成は上記 cDNA を 10 分の 1 量鋳型として使用し、 Advantage-2 cDNA polymerase Mix (CLONTECH 社) 1/50 量、プライマー各 0.2 μ M、dNTPs 200 μ M、および酵素に添付のバッファーを加え、25 μ l の液量とした。PCR 反応は、(i) 94 $^{\circ}$ C
- 20 2 分の後、(ii) 94 $^{\circ}$ C・20 秒、72 $^{\circ}$ C・1 分 30 秒のサイクルを 3 回、(iii) 94 $^{\circ}$ C・20 秒、68 $^{\circ}$ C・1 分 30 秒のサイクルを 3 回、(iv) 94 $^{\circ}$ C・20 秒、62 $^{\circ}$ C・20 秒、68 $^{\circ}$ C 1 分のサイクルを 36 回繰り返し、最後に 68 $^{\circ}$ C・7 分の伸長反応を行った。該 PCR 反応後の反応産物を TOPO-TA クローニングキット (Invitrogen 社) の処方に従いプラスミドベクター pCR2.1-TOPO (Invitrogen 社) へサブクローニングした。これを大腸菌 DH5
- 25 α に導入し、cDNA を持つクローンを、アンピシリンを含む LB 寒天培地中で選択した。個々のクローンの配列を解析した結果、新規 G タンパク質共役型 レセプター タンパク質をコードする cDNA (配列番号: 55) を得た。該 cDNA の塩基配列から導き出されるアミノ酸配列 (配列番号: 56) には、配列番号: 1 で表されるアミノ酸配列と 83.7% の相同性がみられた。このアミノ酸配列を含有する新規 G タンパク質共役

型レセプタータンパク質をrZAQ1と命名した。また配列番号：55で表わされる塩基配列を有するDNAを含有する形質転換体（大腸菌）については、エシェリヒア コリ（*Escherichia coli*）DH5 α / pCR2.1-rZAQ1と命名した。

5 実施例6 ラット脳cDNA由来 新規Gタンパク質共役型レセプタータンパク質（rZAQ2）をコードするcDNAのクローニングと塩基配列の決定

rZAQ2をコードするクローンは、genetrapper法で取得した。すなわち、プローブ（配列番号：57および配列番号：58）をビオチン化したのち、一本鎖にしたラット全脳cDNAライブラリー（GIBCO-BRL社）とハイブリダイゼーションし、得られた一本鎖遺伝子をプライマー（配列番号：59および配列番号：60）を用いて二本鎖に修復した。この遺伝子を大腸菌DH10Bにエレクトロポレーションのより導入し、アンピシリン耐性を指標として形質転換体を得た。さらに、プローブ（配列番号：57）とプライマー（配列番号：61）を用いたコロニーPCRで、目的とする塩基配列をコードするクローンを選択した。このクローンの塩基配列から予測されるORF（open reading frame）の塩基配列（配列番号：62）より導き出されるアミノ酸配列（配列番号：63）は、rZAQ1と80.6%の相同性がみられた。このアミノ酸配列を有する新規Gタンパク質共役型レセプタータンパク質をrZAQ2と命名した。また、このgenetrapper法で取得した形質転換体（大腸菌）を、エシェリヒア コリ（*Escherichia coli*）DH10B / pCMV-rZAQ2と命名した。

20

実施例7 本発明のタンパク質発現CHO細胞（ZAQC-B1細胞）の調製

実施例3で得たDH5 α / pCR2.1-ZAQCの1クローンを、アンピシリンを含むLB培地で振とう培養し、プラスミドpCR2.1-ZAQCを得た。これを制限酵素Sal IおよびSpe Iで処理し、ZAQCをコードするインサート部分を切り出した。同様に制限酵素Sal IおよびSpe Iで処理したpAKKO-1.11H（*Biochemica et Biophysica Acta* 1219（1994）251-259）と、該インサート部分をLigation Express Kit（CLONTECH Laboratories, Inc.（CA, USA））を用いて連結し、大腸菌DH10Bにエレクトロポレーション法にて導入した。得られたクローンの有するプラスミドの構造を、制限酵素処理ならびに配列解析で確認し、正しい構築のものをCHO細胞発現用プラスミ

25

ドpAK-ZAQCとして使用した。

このプラスミドpAK-ZAQCをCHO/dhfr⁻細胞 (American Type Culture Collection) にCellPect Transfection kit (Amersham Pharmacia Biotech社) を用いて形質導入することにより取得した。まず、蒸留水120 μ lに溶解したプラスミドDNA 4 μ g
5 に対してBuffer A (CellPect Transfection Kitに添付) 120 μ lを添加し、撹拌し、10分間静置後、Buffer B (CellPect Transfection Kitに添付) 240 μ lを添加し、激しく撹拌し該DNAを含有するDNA-リン酸カルシウム複合体を形成させた。
5 x 10⁵個のCHO/dhfr⁻細胞を60 mmシャーレに播き、10%のウシ胎児血清 (BIO WHITTAKER 社) を含む Ham's F-12培地 (日水製薬株式会社) 中で37℃、5%炭酸ガス
10 中で1日間培養した後、該DNA-リン酸カルシウム複合体の懸濁液480 μ lをシャーレの該細胞上に滴下させた。これを、37℃、5%炭酸ガス中にて6時間培養した後、血清を含まない Ham's F-12培地で2回細胞を洗浄し、シャーレの該細胞上に15%グリセロールを含む緩衝液 (140 mM NaCl, 25 mM HEPES, 1.4 mM Na₂HPO₄, pH7.1) 1.2mlを添加し2分間処理した。これを、再度、血清を含まないHam's F-12
15 培地で2回洗浄した後、10%のウシ胎児血清を含む Ham's F-12培地中で37℃、5%炭酸ガス中で一晚培養した。該細胞をトリプシン処理により分散させてシャーレから回収し、2 x 10⁴ 個ずつ6-well plateに植え込み、透析済み10%ウシ胎児血清 (JRH BIOSCIENCES 社)、1 mM MEM非必須アミノ酸溶液 (大日本製薬株式会社)、100 units/ml Penicillin、100 μ g/ml Streptomycinを含む Dulbecco's modified Eagle medium
20 (DMEM) 培地 (日水製薬株式会社) 中にて37℃、5%炭酸ガス中にて培養を開始した。プラスミドの導入された形質転換CHO細胞は該培地中で生育するが、非導入細胞は次第に死滅していくので、培養開始後2日毎に培地を交換して死滅細胞を除去した。培養開始8-10日後に生育してきた形質転換CHO細胞のコロニーを約21個選んだ。それぞれ選択された細胞からRNAを市販のRNA単離用キットを用いて回収し、以降公
25 知のRT-PCR法によりZAQを高発現するZAQ発現CHO細胞B-1番クローン (以後ZAQC-B1細胞と略称する) を選別した。

産業上の利用可能性

本発明のペプチド、本発明のペプチドをコードするDNA (以下、本発明のDN

- Aと略記する場合がある) および本発明のペプチドに対する抗体(以下、本発明の抗体と略記する場合がある)は、(i) 本発明のペプチドが関与する各種疾病の治療・予防剤、(ii) 本発明のペプチドと本発明のタンパク質との結合性を変化させる化合物またはその塩のスクリーニング、(iii) 本発明のペプチドまたはその塩
- 5 の定量、(iv) 遺伝子診断剤、(v) アンチセンスDNAを含有する医薬、(vi) 本発明の抗体を含有する医薬、(vii) 本発明のDNAを有する非ヒト動物の作製、(viii) 構造的に類似したリガンド・レセプターとの比較にもとづいたドラッグデザインなどの実施のために有用である。

請求の範囲

1. 配列番号：8もしくは配列番号：37で表わされるアミノ酸配列と同一または実質的に同一のアミノ酸配列を含有することを特徴とするペプチドまたはその塩。
2. 配列番号：8で表わされるアミノ酸配列を含有する請求項1記載のペプチドまたはその塩。
3. 配列番号：37、配列番号：39または配列番号：41で表わされるアミノ酸配列を含有する請求項1記載のペプチドまたはその塩。
4. 配列番号：6もしくは配列番号：31で表わされるアミノ酸配列と同一または実質的に同一のアミノ酸配列を含有することを特徴とする請求項1記載のペプチドまたはその塩。
5. 配列番号：6で表わされるアミノ酸配列を含有する請求項1記載のペプチドまたはその塩。
6. 配列番号：31、配列番号：33または配列番号：35で表わされるアミノ酸配列を含有する請求項1記載のペプチドまたはその塩。
7. 請求項1記載のペプチドの部分ペプチドまたはその塩。
8. 請求項1記載のペプチドをコードするポリヌクレオチドを含有するポリヌクレオチド。
9. DNAである請求項7記載のポリヌクレオチド。
10. 配列番号：9、配列番号：38、配列番号：40または配列番号：42で表される塩基配列を含有する請求項9記載のDNA。
11. 配列番号：7、配列番号：32、配列番号：34または配列番号：36で表される塩基配列を有する請求項9記載のDNA。
12. 請求項8記載のポリヌクレオチドを含有する組換えベクター。
13. 請求項12記載の組換えベクターで形質転換された形質転換体。
14. 請求項13記載の形質転換体を培養し、請求項1記載のペプチドを生成・蓄積せしめることを特徴とする請求項1記載のペプチドまたはその塩の製造法。
15. 請求項1記載のペプチドもしくはその部分ペプチドまたはその塩に対する抗

体。

16. 請求項1記載のペプチドもしくはその部分ペプチドまたはその塩および配列番号：47、配列番号：56、配列番号：63、配列番号：65、配列番号：66もしくは配列番号：67で表わされるアミノ酸配列と同一または実質的に同一のアミノ酸配列を含有するタンパク質もしくはその部分ペプチドまたはその塩を用いることを特徴とする、請求項1記載のペプチドまたはその塩と配列番号：47、配列番号：56、配列番号：63、配列番号：65、配列番号：66もしくは配列番号：67で表わされるアミノ酸配列と同一または実質的に同一のアミノ酸配列を含有するタンパク質またはその塩との結合性を変化させる化合物またはその塩のスクリーニング方法。
17. 請求項1記載のペプチドもしくはその部分ペプチドまたはその塩および配列番号：47、配列番号：56、配列番号：63、配列番号：65、配列番号：66もしくは配列番号：67で表わされるアミノ酸配列と同一または実質的に同一のアミノ酸配列を含有するタンパク質もしくはその部分ペプチドまたはその塩を含有することを特徴とする、請求項1記載のペプチドまたはその塩と配列番号：47、配列番号：56、配列番号：63、配列番号：65、配列番号：66もしくは配列番号：67で表わされるアミノ酸配列と同一または実質的に同一のアミノ酸配列を含有するタンパク質またはその塩との結合性を変化させる化合物またはその塩のスクリーニング用キット。
18. 請求項16記載のスクリーニング方法または請求項11記載のスクリーニング用キットを用いて得られる、請求項1記載のペプチドまたはその塩と配列番号：47、配列番号：56、配列番号：63、配列番号：65、配列番号：66もしくは配列番号：67で表わされるアミノ酸配列と同一または実質的に同一のアミノ酸配列を含有するタンパク質またはその塩との結合性を変化させる化合物またはその塩。
19. 請求項18記載の化合物またはその塩を含有してなる医薬。
20. 消化器疾患の予防・治療剤である請求項19記載の医薬。
21. 請求項15記載の抗体を含有してなる診断薬。
22. 消化器疾患の診断薬である請求項21記載の診断薬。

23. 外来性の、請求項9記載のDNAまたはその変異DNAを含有する非ヒト哺乳動物。
24. 非ヒト哺乳動物がゲッ歯動物である請求項23記載の動物。
25. ゲッ歯動物がマウスまたはラットである請求項24記載の動物。
- 5 26. 外来性の、請求項9記載のDNAまたはその変異DNAを含有し、非ヒト哺乳動物において発現しうる組換えベクター。
27. 請求項9記載のDNAが不活性化された非ヒト哺乳動物胚幹細胞。
28. DNAがレポーター遺伝子を導入することにより不活性化された請求項27記載の胚幹細胞。
- 10 29. 非ヒト哺乳動物がゲッ歯動物である請求項27記載の胚幹細胞。
30. ゲッ歯動物がマウスである請求項29記載の胚幹細胞。
31. 請求項9記載のDNAが不活性化された該DNA発現不全非ヒト哺乳動物。
32. DNAがレポーター遺伝子を導入することにより不活性化され、該レポーター遺伝子が本発明のDNAに対するプロモーターの制御下で発現しうる請求項31記載の非ヒト哺乳動物。
- 15 33. 非ヒト哺乳動物がゲッ歯動物である請求項31記載の非ヒト哺乳動物。
34. ゲッ歯動物がマウスである請求項33記載の動物。
35. 請求項32記載の動物に、試験化合物を投与し、レポーター遺伝子の発現を検出することを特徴とする請求項9記載のDNAに対するプロモーター活性を促進または阻害する化合物またはその塩のスクリーニング方法。
- 20 36. 哺乳動物に対し、請求項18記載の化合物またはその塩の有効量を投与することを特徴とする消化器疾患の予防・治療方法。
37. 消化器疾患予防・治療剤を製造するための、請求項18記載の化合物またはその塩の使用。

1/8

☒ 1

10 20 30 40 50 60
ATGGAGACCACCATGGGGTTCATGGATGACAATGCCACCAACACTTCCACCAGCTTCCTT
M E T T M G F M D D N A T N T S T S F L

70 80 90 100 110 120
TCTGTGCTCAACCCTCATGGAGCCCATGCCACTTCCTTCCCATTCAACTTCAGCTACAGC
S V L N P H G A H A T S F P F N F S Y S

130 140 150 160 170 180
GACTATGATATGCCTTTGGATGAAGATGAGGATGTGACCAATTCCAGGACGTTCTTTGCT
D Y D M P L D E D E D V T N S R T F F A

190 200 210 220 230 240
GCCAAGATTGTCATTGGGATGGCCCTGGTGGGCATCATGCTGGTCTGCGGCATTGGAAC
A K I V I G M A L V G I M L V C G I G N

250 260 270 280 290 300
TTCATCTTTATCGCTGCCCTGGTCCGCTACAAGAACTGCGCAACCTCACCAACCTGCTC
F I F I A A L V R Y K K L R N L T N L L

310 320 330 340 350 360
ATCGCCAACCTGGCCATCTCTGACTTCCTGGTGGCCATTGTCTGCTGCCCTTTGAGATG
I A N L A I S D F L V A I V C C P F E M

370 380 390 400 410 420
GACTACTATGTGGTGGCCAGCTCTCCTGGGAGCACGGCCACGTCCTGTGCACCTCTGTC
D Y Y V V R Q L S W E H G H V L C T S V

2/8

☒ 2

430 440 450 460 470 480
AACTACCTGCGCACTGTCTCTCTCTATGTCTCCACCAATGCCCTGCTGGCCATCGCCATT
N Y L R T V S L Y V S T N A L L A I A I

490 500 510 520 530 540
GACAGGTATCTGGCTATTGTCCATCCGCTGAGACCACGGATGAAGTGCCAAACAGCCACT
D R Y L A I V H P L R P R M K C Q T A T

550 560 570 580 590 600
GGCCTGATTGCCTTGGTGTGGACGGTGTCCATCCTGATCGCCATCCCTTCCGCCTACTTC
G L I A L V W T V S I L I A I P S A Y F

610 620 630 640 650 660
ACCACCGAGACGGTCCTCGTCATTGTCAAGAGCCAGGAAAAGATCTTCTGCGGCCAGATC
T T E T V L V I V K S Q E K I F C G Q I

670 680 690 700 710 720
TGGCCTGTGGACCAGCAGCTCTACTACAAGTCCTACTTCCTCTTTATCTTTGGCATAGAA
W P V D Q Q L Y Y K S Y F L F I F G I E

730 740 750 760 770 780
TTCGTGGGCCCCGTGGTCACCATGACCCTGTGCTATGCCAGGATCTCCCGGGAGCTCTGG
F V G P V V T M T L C Y A R I S R E L W

790 800 810 820 830 840
TTCAAGGCGGTCCCTGGATTCCAGACAGAGCAGATCCGCAAGAGGCTGCGCTGCCGCAGG
F K A V P G F Q T E Q I R K R L R C R R

850 860 870 880 890 900
AAGACGGTCCTGGTGTCTCATGTGCATCCTACCGCCTACGTGCTATGCTGGGCGCCCTTC
K T V L V L M C I L T A Y V L C W A P F

3/8

☒ 3

910 920 930 940 950 960
TACGGCTTCACCATCGTGCGCGACTTCTTCCCCACCGTGTTTCGTGAAGGAGAAGCACTAC
Y G F T I V R D F F P T V F V K E K H Y

970 980 990 1000 1010 1020
CTCACTGCCCTTCTACATCGTCGAGTGCATCGCCATGAGCAACAGCATGATCAACACTCTG
L T A F Y I V E C I A M S N S M I N T L

1030 1040 1050 1060 1070 1080
TGCTTCGTGACCGTCAAGAACGACACCGTCAAGTACTTCAAAAAGATCATGTTGCTCCAC
G F V T V K N D T V K Y F K K I M L L H

1090 1100 1110 1120 1130 1140
TGGAAGGCTTCTTACAATGGCGGTAAGTCCAGTGCAGACCTGGACCTCAAGACAATTGGG
W K A S Y N G G K S S A D L D L K T I G

1150 1160 1170 1180 1190
ATGCCTGCCACCGAAGAGGTGGACTGCATCAGACTAAAATAA
M P A T E E V D C I R L K *

4/8

☒ 4

10 20 30 40 50 60
ATGGAGACCACCATGGGGTTCATGGATGACAATGCCACCAACACTTCCACCAGCTTCCTT
M E T T M G F M D D N A T N T S T S F L

70 80 90 100 110 120
TCTGTGCTCAACCCTCATGGAGCCCATGCCACTTCCTTCCCATTCAACTTCAGCTACAGC
S V L N P H G A H A T S F P F N F S Y S

130 140 150 160 170 180
GACTATGATATGCCTTTGGATGAAGATGAGGATGTGACCAATTCCAGGACGTTCTTTGCT
D Y D M P L D E D E D V T N S R T F F A

190 200 210 220 230 240
GCCAAGATTGTCATTGGGATGGCCCTGGTGGGCATCATGCTGGTCTGCGGCATTGGAAAC
A K I V I G M A L V G I M L V C G I G N

250 260 270 280 290 300
TTCATCTTTATCGCTGCCCTGGTCCGCTACAAGAACTGCGCAACCTCACCAACCTGCTC
F I F I A A L V R Y K K L R N L T N L L

310 320 330 340 350 360
ATCGCCAACCTGGCCATCTCTGACTTCCTGGTGGCCATTGTCTGCTGCCCTTTGAGATG
I A N L A I S D F L V A I V C C P F E M

370 380 390 400 410 420
GACTACTATGTGGTGCGCCAGCTCTCCTGGGAGCACGGCCACGTCCTGTGCACCTCTGTC
D Y Y V V R Q L S W E H G H V L C T S V

5/8

☒ 5

430 440 450 460 470 480
AACTACCTGCGCACTGTCTCTCTATGTCTCCACCAATGCCCTGCTGGCCATCGCCATT
N Y L R T V S L Y V S T N A L L A I A I

490 500 510 520 530 540
GACAGGTATCTGGCTATTGTCCATCCGCTGAGACCACGGATGAAGTGCCAAACAGCCACT
D R Y L A I V H P L R P R M K C Q T A T

550 560 570 580 590 600
GGCCTGATTGCCTTGGTGTGGACGGTGTCCATCCTGATCGCCATCCCTTCGCGCTACTTC
G L I A L V W T V S I L I A I P S A Y F

610 620 630 640 650 660
ACCACCGAGACGGTCCTCGTCATTGTCAAGAGCCAGGAAAAGATCTTCTGCGGCCAGATC
T T E T V L V I V K S Q E K I F C G Q I

670 680 690 700 710 720
TGGCCTGTGGACCAGCAGCTCTACTACAAGTCCTACTTCCTCTTTATCTTTGGCATAGAA
W P V D Q Q L Y Y K S Y F L F I F G I E

730 740 750 760 770 780
TTCGTGGGCCCCGTGGTCACCATGACCCTGTGCTATGCCAGGATCTCCCGGGAGCTCTGG
F V G P V V T M T L C Y A R I S R E L W

790 800 810 820 830 840
TTCAAGGCGGTCCCTGGATTCCAGACAGAGCAGATCCGCAAGAGGCTGCGCTGCCGCAGG
F K A V P G F Q T E Q I R K R L R C R R

850 860 870 880 890 900
AAGACGGTCCTGGTGTCTCATGTGCATCCTACCGCCTACGTGCTATGCTGGGCGCCCTTC
K T V L V L M C I L T A Y V L C W A P F

6/8

☒ 6

910 920 930 940 950 960
TACGGCTTCACCATCGTGC GCGACTTCTTCCCCACCGTGTTTGTGAAGGAGAAGCACTAC
Y G F T I V R D F F P T V F V K E K H Y

970 980 990 1000 1010 1020
CTCACTGCCTTCTACATCGT CGAGTGCATCGCCATGAGCAACAGCATGATCAACACTCTG
L T A F Y I V E C I A M S N S M I N T L

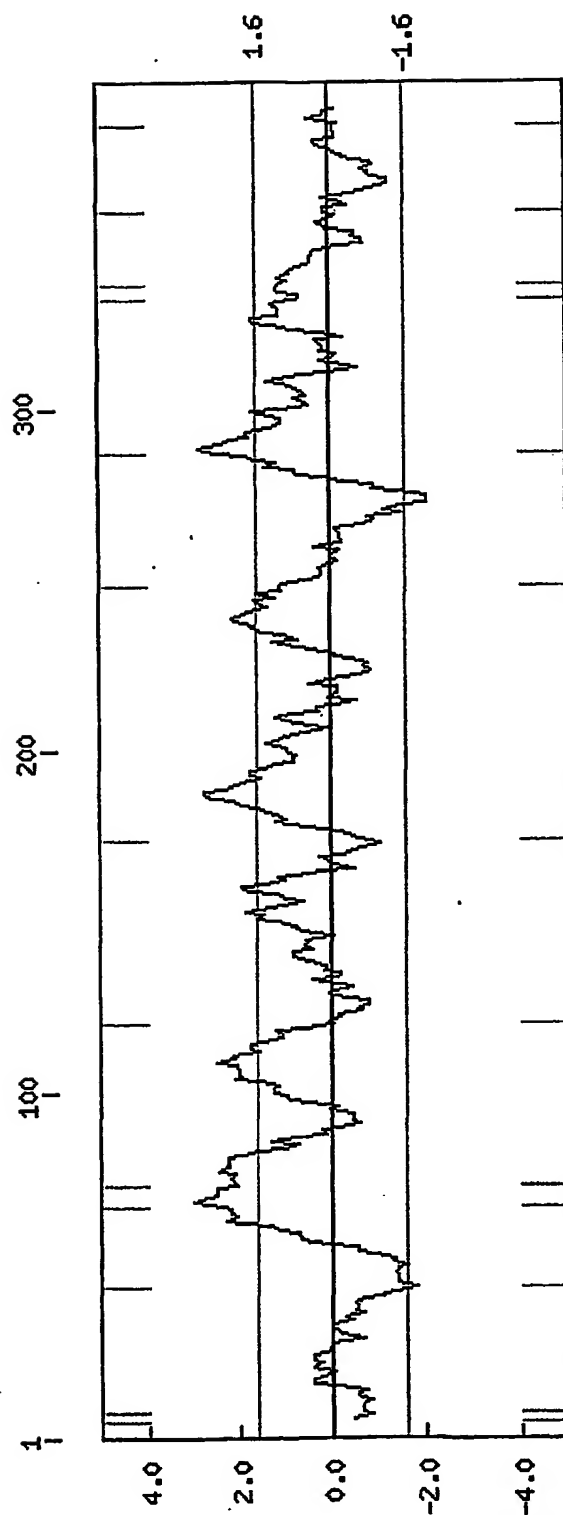
1030 1040 1050 1060 1070 1080
TGCTTCGTGACCGTCAAGAACGACACCGTCAAGTACTTCAAAAAGATCATGTTGCTCCAC
C F V T V K N D T V K Y F K K I M L L H

1090 1100 1110 1120 1130 1140
TGGAAGGCTTCTTACAATGGCGGTAAGTCCAGTGCAGACCTGGACCTCAAGACAATTGGG
W K A S Y N G G K S S A D L D L K T I G

1150 1160 1170 1180 1190
ATGCCTGCCACCGAAGAGGTGGACTGCATCAGACTAAAATAA
M P A T E E V D C I R L K *

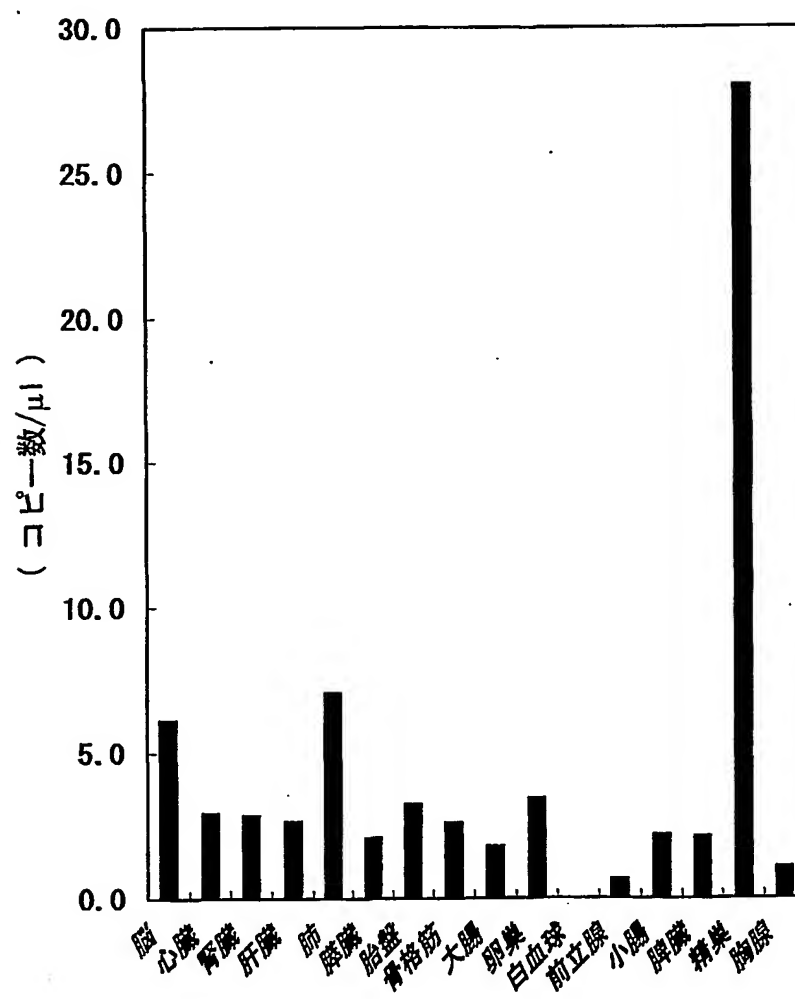
7/8

7



8/8

図 8



SEQUENCE LISTINGS

<110> Takeda Chemical Industries, Ltd.

5 <120> Novel Physiological Active Peptide and Its Use

<130> P01-0294PCT

<150> JP2001-026798

10 <151> 2001-02-02

<160> 70

<210> 1

15 <211> 23

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

20 <223>

<400> 1

cttggccttc tcggcttgtc tag

23

25 <210> 2

<211> 25

<212> DNA

<213> Artificial Sequence